

WELTORGANISATION FÜR GEISTIGES EIGENTUM
Internationales Büro
INTERNATIONALE ANMELDUNG VERÖFFENTLICHT NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES PATENTWESENS (PCT)

(51) Internationale Patentklassifikation 6:

C12N 15/54, 9/10, 1/21, C12P 13/12

(11) Internationale Veröffentlichungsnummer:

WO 97/15673

A1 (43) Internationales

DE

Veröffentlichungsdatum:

1. Mai 1997 (01.05.97)

(21) Internationales Aktenzeichen:

PCT/EP96/04613

(22) Internationales Anmeldedatum: 24. Oktober 1996 (24.10.96)

(81) Bestimmungsstaaten: BR, CA, CN, CZ, HU, JP, KR, MX, PL, US, europäisches Patent (AT, BE, CH, DE, DK, ES, Fl, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE).

(30) Prioritätsdaten:

195 39 952.8

26. Oktober 1995 (26.10.95)

Veröffentlicht

Mit internationalem Recherchenbericht.

Vor Ablauf der für Änderungen der Ansprüche zugelassenen Frist. Veröffentlichung wird wiederholt falls Anderungen eintreffen.

(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten ausser US): CONSOR-TIUM FÜR ELEKTROCHEMISCHE INDUSTRIE GMBH [DE/DE]; Zielstattstrasse 20, D-81379 München (DE).

(72) Erfinder; und

(75) Erfinder/Anmelder (nur für US): LEINFELDER, Walfred [DE/DE]; Bodenschneidstrasse 5, D-81549 München (DE). HEINRICH, Peter [DE/DE]; Kapellenstrasse 11, D-86447 Todtenweis (DE).

(74) Anwälte: POTTEN, Holger usw.; Wacker-Chemie GmbH, Zentralabteilung PML, Hanns-Seidel-Platz 4, D-81737 München

(54) Title: PROCESS FOR PREPARING O-ACETYLSERINE, L-CYSTEINE AND L-CYSTEINE-RELATED PRODUCTS

(54) Bezeichnung: VERFAHREN ZUR HERSTELLUNG VON O-ACETYLSERIN, L-CYSTEIN UND L-CYSTEIN-VERWANDTEN **PRODUKTEN**

(57) Abstract

The invention concerns processes for preparing O-acetylserine, L-cysteine and sulphurous compounds derived therefrom using feedback-resistant serine acetyl transferases. In comparison with the wild-type enzyme, these serine acetyl transferases have reduced sensitivity to the inhibitor L-cysteine and a protein sequence which, in comparision with the wild-type enzyme, displays at least one mutation or deletion. The processes are characterized in that the mutation lies in the sequence region of the amino acid in position 97 up to and including the amino acid in position 273 or the deletion lies in the carboxy terminal sequence region as from the amino acid in position 227, position I being the starter methionine of figure (5) (SEQ ID NO: 1) and the mutation from Met to Ile in position 256 being excluded.

(57) Zusammenfassung

Die vorligende Erfindung betrifft Verfahren zur Herstellung von O-Acetylserin, L-Cystein, und davon abgeleiteten schwefelhaltigen Verbindungen unter Verwendung feedbackresistenter Serin-Acetyltransferasen. Diese Serin-Acetyltransferasen haben eine im Vergleich zum Wildtyp-Enzym reduzierte Sensitivität gegenüber dem Inhibitor L-Cystein und eine Proteinsequenz, die im Vergleich zur Wildtyp-Sequenz mindestens eine Mutation oder Deletion aufweist, dadurch gekennzeichnet, daß die Mutation im Sequenzbereich von Aminosaure in Position 97 bis einschließlich der Aminosäure in Position 273 liegt oder die Deletion im carboxyterminalen Sequenzbereich ab der Aminosäure in Position 227 liegt, wobei Position 1 das Startmethionin aus Fig. 5 (SEQ ID NO: 1) ist und wobei die Mutation von Met zu Ile in Position 256 ausgeschlossen ist.

LEDIGLICH ZUR INFORMATION

Codes zur Identifizierung von PCT-Vertragsstaaten auf den Kopfbögen der Schriften, die internationale Anmeldungen gemäss dem PCT veröffentlichen.

			Vereinigtes Königreich	MX	Mexiko
AM	Arrhenien	GB		NE	Niger
AT	Österreich	GE	Georgien	NL	Niederlande
ΑU	Australien	GN	Guinea	NO	Norwegen
BB	Barbados	GR	Griechenland	NZ	Neusceland
BE	Belgien	HU	Ungarn	PL	Polen
BF	Burkina Faso	IE	Irland	PT	Portugal
BG	Bulgarien	IT	Italien	RO	Rumānien
BJ	Benin	JP	Japan	RU	Russische Föderation
BR	Brasilien	KE	Kenya	SD	Sudan
BY	Belarus	KG	Kirgisistan	SE	Schweden
CA	Kanada	KP	Demokratische Volksrepublik Korea	SG	Singapur
CF	Zentrale Afrikanische Republik	KR	Republik Korea	SI	Slowenien
CG	Kongo	KZ	Kasachstan	SK	Slowakei
CH	Schweiz	LI	Liechtenstein	SN	Senegal
CI	Côte d'Ivoire	LK	Sri Lanka	SZ	Swasiland
CM	Kamerun	LR	Liberia	TD	Tschad
CN	China	LK	Litauen	TG	Togo
CS	Tschechoslowakei	LU	Luxemburg	TJ.	Tadschikistan
CZ	Tschechische Republik	LV	Lettland	TT	Trinidad und Tobago
DE	Deutschland	MC	Monaco	UA	Ukraine
DK	Dinemark	MD	Republik Moldau	UG	Uganda
EE	Estland	MG	Madagaskar	US	Vereinigte Staaten von Amerika
ES	Spanien	ML	Mali_		Usbekistan
FI	Finnland	MN	Mongolei	UZ	Vietnam
FR	Frankreich	MR	Mauretanien	VN	Aleman
	Gabon	MW	Malawi		
GA	Calcon				

Verfahren zur Herstellung von O-Acetylserin, L-Cystein und L-Cystein-verwandten Produkten

Die vorliegende Erfindung betrifft Verfahren zur Herstellung von O-Acetylserin, L-Cystein und davon abgeleiteten schwefelhaltigen Verbindungen.

L-Cystein und seine Derivate werden im Pharmabereich (Behandlung von Bronchialkrankheiten), Kosmetiksektor (als Bestandteil in Haarshampoos und Dauerwellenlotionen) und im Lebensmittelbereich (als Antioxidans, Geschmacksverstärker und als Adjuvans bei der Bearbeitung des Teiges) eingesetzt. L-Cystein wird bisher durch Extraktion aus keratinhaltigem Material wie Haaren, Borsten, Hörnern, Hufen und Federn oder durch enzymatische Umsetzung von Vorstufen gewonnen. Eine Überproduktion von L-Cystein durch Mikroorganismen ist sehr wünschenswert, da nicht nur L-Cystein eine wirtschaftlich interessante Verbindung ist, sondern da es zusätzlich, wie aus den Fig. 1-3 hervorgeht, eine wichtige Zwischenverbindung für die Synthese von Glutathion, Methionin und Biotin darstellt.

L-Cystein nimmt in allen Organismen eine Schlüsselposition im Schwefelmetabolismus ein und wird in der Synthese von Proteinen, Glutathion, Biotin, Methionin und anderen, schwefelhaltigen Metaboliten verwendet. Zudem dient L-Cystein als Vorläufer für die Biosynthese von Coenzym A,

darüberhinaus kann L-Cystein leicht zu Cystin oxidiert werden. Zwischen der Biosynthese von L-Cystein und anderen Aminosäuren wie L-Serin, Glycin und L-Methionin besteht eine enge Verbindung.

Die Synthese von L-Cystein (Fig. 4) ist in Prokaryonten, insbesondere Bakterien, ausführlich untersucht (Kredich, N. M. and G. M. Tomkins 1966, J. Biol. Chem. 241: 4955 - 4965; Kredich, N. M., 1987, Biosynthesis of Cysteine. In:
Neidhardt F. C., Ingraham, J. L., Magasanik, B., Low. K. B., Schaechter, M., Umbarger, H. E. (eds) Escherichia coli and Salmonella typhimurium: cellular and molecular biology, Vol. 1. American society for Microbiology, Washington D. C., 419 - 428). Die Schlüsselreaktion besteht in der Übertragung einer Acetylgruppe auf das Serin zur Erzeugung von O-Acetylserin 1), gefolgt von dem Austausch der Acetylgruppe gegen die SH-Gruppe, wodurch L-Cystein synthetisiert wird 2).

- 1) L-Serin + Acetyl-Coenzym A -> O-Acetylserin + Coenzym A
- 2) O-Acetylserin + H₂S -> L-Cystein + Acetat

In Mikroorganismen und in Pflanzen dient O-Acetylserin und nicht Serin als unmittelbarer Vorläufer des Kohlenstoffgerüstes für L-Cystein (Kredich, N. M. and G. M. Tomkins 1966, J. Biol. Chem. 241: 4955 - 4965). Die Reaktion der Acetylgruppenübertragung zur Bildung einer aktivierten Form von L-Serin wird durch die vom cysE-Gen kodierte Serin-Acetyltransferase (EC 2.3.1.30) katalysiert und unterliegt einer strikten Kontrolle durch das Endprodukt L-Cystein. Das Gen für die Serin-Acetyltransferase wurde bereits kloniert und die von der DNS-Sequenz abgeleitete Aminosäuresequenz ist bekannt (Denk, D. and Böck, A. 1987, J. Gen. Microbiol. 133: 515 - 525.).

Die Bildung von L-Cystein selbst wird katalysiert von zwei O-Acetylserin Sulfhydrylase Isoenzymen (EC 4.2.99.8), kodiert von den Genen cysk (O-Acetylserin-Sulfhydrylase-A) und cysM (O-Acetylserin-Sulfhydrylase-B), eine Reaktion, in welcher O-Acetylserin als B-Alanyl-Donor und H2S als B-Alanyl-Akzeptor fungiert (Kredich, N. M. and G. M. Tomkins 1966, J. Biol. Chem. 241: 4955 - 4965), wobei die O-Acetylserin-Sulfhydrylase-A den Hauptanteil an der Cystein-Synthese hat. Zusätzlich ist die O-Acetylserin-Sulfhydrylase-B (cysM) in der Lage, Thiosulfat als Schwefelquelle zu verwerten (Sirko , A. et al., 1987, J. Gen. Microbiol. 133: 2719-2725). Die O-Acetylserin-Sulfhydrylase-B katalysiert die Reaktion zwischen O-Acetylserin und Thiosulfat zu S-Sulfocystein, welches dann zu Cystein konvertiert werden kann (Nakamura, T., et al, 1983, J. Bacteriol. 156, 656-662).

Die Endprodukthemmung der Wildtyp-Form der Serin-Acetyltransferase durch L-Cystein ist ein physiologisch bedeutender Faktor in der kinetischen Regulation der Cystein-Biosynthese (Kredich, N. M. 1971, J. Biol. Chem. 246, 3474 – 3484; Kredich, N. M. and G. M. Tomkins 1966, J. Biol. Chem. 241, 4955 – 4965). Die Aktivität der Wildtyp-Form der Serin-Acetyltransferase wird durch Cystein gehemmt. Diese Hemmung wurde kinetisch untersucht und zeigte eine kompetitive Charakteristik. Es wurde eine Inhibitorkonstante $K_i = 1,1 \times 10^{-6}$ M in Gegenwart von 0.1 mM Acetyl-Coenzym A und 1 mM L-Serin bestimmt (Kredich, N. M. 1971 and Tomkins G.M. 1966, J. Biol. Chem. 241, 4955 – 4965).

Es ist ein Beispiel aus der Literatur bekannt, daß durch chemische Mutagenese eines Cystein-auxotrophen Stammes mit Methansulfonsäureethylester eine Cystein-prototrophe Revertante isoliert werden kann, deren Serin-Acetyltransferase-Aktivität aufgrund eines Aminosäureaustausches im kodierenden Bereich eine schwach ausgepräg-e Endprodukt-Hemmung durch L-Cystein aufweist (Denk, D., Böck, A., 1987, J. Gen. Microbiol. 133: 515 - 525). Die Feedbackresistenz dieser Mutante ist laut der genannten Literaturstelle 10 fach erhöht. Der Ki dieser Mutante liegt somit bei ca. 0,01 mM gegenüber der Wildtypform.

Die vorliegende Erfindung betrifft Serin-Acetyltransferasen die eine im Vergleich zum Wildtyp-Enzym reduzierte Sensitivität gegenüber dem Inhibitor L-Cystein aufweisen und deren Proteinsequenz im Vergleich zur Wildtyp-Sequenz mindestens eine Mutation oder Deletion aufweist, dadurch gekennzeichnet daß die Mutation im Sequenzbereich von Aminosäure in Position 97 bis einschließlich der Aminosäure in Position 273 liegt oder die Deletion im carboxyterminalen Sequenzbereich ab der Aminosäure in Position 227 liegt, wobei Position 1 das Startmethionin aus Fig. 5 (SEQ ID NO: 1) ist und wobei die Proteinsequenz mit der Mutation von Met zu Ile in Position 256 ausgeschlossen ist.

Überraschend wurde gefunden, daß die erfindungsgemäßen Aminosäureaustausche und/oder Aminosäure-Deletionen des Carboxyterminus der Serin-Acetyltransferase zu einer Herabsetzung der Cystein-Sensitivität unter Beibehaltung einer ausreichenden, enzymatischen Aktivität führen.

Die erfindungsgemäßen Serin-Acetyltransferasen haben vorzugsweise eine Inhibitorkonstante K_i von 0,005 bis 2,3 mM in Gegenwart von 1 mM L-Serin und 0,1 mM Acetyl-CoA, wobei Serin-Acetyltransferasen mit mindestens einer Mutation vorzugsweise eine Inhibitorkonstante K_i von 0,015 bis 2,3 mM in Gegenwart von 1 mM L-Serin und 0,1 mM Acetyl-CoA besitzen, während Serin-Acetyltransferasen mit mindestens

- 5 -

einer carboxyterminalen Deletion vorzugsweise eine Inhibitorkonstante $K_{\dot{1}}$ von 0,005 bis 0,03 mM in Gegenwart von 1 mM L-Serin und 0,1 mM Acetyl-CoA aufweisen.

Die Inhibitor-Konstanten (K_i) der besonders bevorzugten Enzymmutanten gegenüber L-Cystein liegen zwischen 0,02 und 2,3 mM in Gegenwart von 1 mM L-Serin und 0,1 mM Acetyl-CoA.

Erfindungsgemäße Serin-Acetyltransferasen, weisen eine für das Wachstum der sie beinhaltenden Mikroorganismen ausreichende Aktivität auf.

Vorzugsweise umfaßt die Proteinsequenz einer erfindungsgemäßen Serin-Acetyltransferase die Aminosäureaustausche mindestens einer der in Tab. 1a oder 1b genannten cysE Mutanten.

Tab. 1a: Feedbackresistente cysE-Allele mit singulären oder multiplen Aminosäureveränderungen im kodierenden Bereich

cysE-Mutante	Nukleotid-Aus- tausch (Nr.)	Aminosäure- Austausch (Nr.)	Κ ₁ (μΜ)	spez. Akt μmol/min x mg
cysEII	GGC->AGC (934)	G1y238->Ser238	10	0,068
cysEIII	GGT->GAT (716)	Gly165->Asp165	10	0,030
cysEIV	GCT->GTT (932) GGC->AGC (934)	Ala237->Val237 Gly238->Ser238	40	0,170
cysEV	GCT->GTT (932) GGC->AGC (934) ATG->ATA (990)	Ala237->Val237 Gly238->Ser238 Met256->Ile256	10	0,246
cysEVI	GGC->AGC (934) ATG->ATA (990)	Gly238->Ser238 Met256->Ile256	10	0,075

Tab. 1a

cysE-Mutante	Nukleotid-Aus- tausch (Nr.)	Aminosäure- Austausch (Nr.)	Κ ₁ (μΜ)	spez. Akt µmol/min x mg
cysEVII	GCT->GTT (932)	Ala237->Val237	10	0,253
cysEVIII	ATG->ATA (990) GCT->GTT (932)	Met256->Ile256 Ala237->Val237	30	0,160
cysEX	ACG->GCG (721)	Thr167->Ala167	50	0,156
cysEXI	ACG->GCG (721) GGT->AGT (955)	Thr167->Ala167 Gly245->Ser245	700	0,117
cysEXII	AAA->CAA (511) GGC->AGC (934) TTT->TTG (1023)	Lys97->Gln97 Gly238->Ser238 Phe267->Leu267	40	0,254
cysEXIII	GTT->GCT (713) TTT->TTG (1023)	Val164->Ala164 Phe267->Leu267	30	0,213

cysE-Mutante	Nukleotid-Aus- tausch (Nr.)	Aminosäure- Austausch (Nr.)	$K_{1}(\mu M)$	spez. Akt µmol/min x mg
cysEXIV	ACG->GCG (721) ATG->TAG(988+989)	Thr167->Ala167 Met256->Stop256	>1000	0,453
cysEXVI	GAT->GGT (971) AAG->TAG (973)	Asp250->Gly250 Lys251->Stop251	20	0,554
cysEXVII	GGT->GAT (716) ACG->GCG (721)	Gly165->Asp165 Thr167->Ala167	100	0,052
cysEXXIII	ACG->GCG GCT->GTT GGC->AGC	Thr167->Ala167 Ala237->Val237 Gly238->Ser238	2300	0,085

- 9 -

Tab. 1b: Feedbackresistente cysE-Allele mit carboxyterminalen Deletionen

cysE-Mutante	Deletierte Aminosäuren	Terminale Aminosäure	_	pez. Akt. ol/min x mg
cysE-Del259	14	His259	7.5	0,328
cysE-Del258	15	Gln258	5	0,256
cysE-Del257	16	Asp257	7.5	0,394
cysE-Del256	17	Met256	12.5	0,366
cysE-Del255	18	Asp255	30	0,624
cysE-Del250	23	Asp250	20	0,405
cysE-Del249	24	Ser249	15	0,420
cysE-Del248	25	Asp248	12.5	0,270

Erfindungsgemäße Cystein-insensitive Serin-Acetyltransferasen können beispielsweise durch Expression von DNS-Sequenzen, welche für erfindungsgemäße Serin-Acetyltransferasen kodieren, erhalten werden.

Die durch diese DNS-Sequenzen kodierten Enzymvarianten weisen jeweils unterschiedliche Sensitivität gegenüber dem Inhibitor L-Cystein auf, wobei in allen Fällen jedoch zumindest eine im Vergleich zum Wildtyp fünffach erhöhte Resistenz der Serin-Acetyltransferase gegenüber dem Inhibitor L-Cystein gefunden wurde.

Die vorliegende Erfindung betrifft ferner DNS-Sequenzen, welche für erfindungsgemäße Serin-Acetyltransferasen kodieren.

Diese DNS-Sequenzen sind dadurch gekennzeichnet, daß sie im kodierenden DNS Sequenzbereich des jeweiligen cysE-Gens von bp 510 bis bp 1040 mindestens eine Mutation aufweisen, wobei bp 1 die ersten Base aus Fig. 6 (SEQ ID NO: 2) ist, wobei die Mutation von Guanin nach Adenin in Position 990 ausgeschlossen ist.

Im folgenden werden die erfindungsgemäßen DNS-Sequenzen auch als feedbackresistente cysE-Allele bezeichnet.

Diese DNS-Sequenzen lassen sich beispielsweise durch unspezifische oder durch gezielte Mutagenesemethoden aus im folgenden beschriebenen Ausgangsmaterial herstellen.

Unspezifische Mutationen innerhalb der genannten DNS-Region können zum Beispiel durch chemische Agentien (z.B. Nitrosoguanidin, Ethylmethansulfonsäure u.ä.) und/oder durch physikalische Methoden (Miller, J.H., 1972, Experiments in Molecular Genetics, Cold Spring Harbor Laboratory, USA: 113-185) und/oder durch unter bestimmten Bedingungen durchgeführte PCR-Reaktionen erzeugt werden (Gibbs, R.A. 1990, Anal. Chem. 62: 1202-1214).

Methoden zur Einführung von Mutationen an spezifischen Positionen innerhalb eines DNS-Fragments sind bekannt und beispielsweise in folgenden Veröffentlichungen beschrieben: Sarkar, G., Sommer, S.S., 1990, BioTechniques 8: 404-407, beschreiben ortsspezifische Mutagenese mittels PCR; Ausubel, F.M. et al., 1987, S. 8.01-8.3.6 Current Protocols in Molecular Biology, Greene Publishing Associates, beschreiben Methoden zur ortsspezifische Mutagenese mittels M13 Phagen.

Eine weitere Methode zur Erzeugung feedbackresistenter cysE-Allele besteht in der Kombination verschiedener, zur Feedbackresistenz führender Punktmutationen zu multiplen Mutanten mit neuen Eigenschaften.

Als Ausgangsmaterial für die Mutagenese dient vorzugsweise die DNS des Wildtyp-cysE-Gens oder ein durch Mutation inaktiviertes cysE-Gen oder ein mutiertes und bereits für eine feedbackresistente Serinacetyltransferase kodierendes cysE-Gen.

Das zu mutierende cysE-Gen kann chromosomal oder extrachromosomal kodiert sein.

Das, beispielsweise das Wildtyp-cysE-Gen umfassende,
Ausgangs-DNS-Fragment wird mit bekannten Standardtechniken
zur Herstellung rekombinanter DNS auf einen Vektor
rekombiniert. Durch Anwendung der vorgenannten MutageneseMethoden werden ein oder mehrere Nukleotide der DNS-Sequenz
so verändert, daß die nun durch das Gen kodierte
Aminosäuresequenz mindestens eine Mutation im Sequenzbereich
von Position 97 bis einschließlich der Aminosäure in
Position 273 aufweist oder mindestens eine Deletion im
carboxyterminalen Sequenzbereich ab der Aminosäure in
Position 227 vorhanden ist, wobei Position 1 das
Startmethionin aus Fig. 5 (SEQ ID NO: 1) ist und wobei die
Mutation von Met zu Ile in Position 256 ausgeschlossen ist.

Mit den beschriebenen Techniken lassen sich in ein beliebiges cysE-Gen eine oder mehrere Mutationen im genannten DNS-Bereich einführen, die bewirken, daß die kodierte Serin-Acetyltransferase eine zur Cystein-Insensitivität führende Aminosäuresequenz besitzt.

Im Anschluß an die beispielsweise wie beschrieben durchgeführte Mutagenese erfolgt die Selektion der Mutanten mit dem gewünschten Phänotyp beispielsweise durch Plattierung auf Cystein-freies Medium und anschließender Bestimmung des Ausmaßes der Cystein-Sensitivität der mutierten Serin-Acetyltransferase.

Ein weiterer Gegenstand der Erfindung sind Mikroorganismen, welche die feedbackresistente cysE-Allele enthalten.

Solche Stämme von Mikroorganismen sind dadurch gekennzeichnet, daß sie einen zumindest durch ein feedbackresistentes cysE-Allel deregulierten Cysteinstoffwechsel besitzen.

Da bei allen Mikroorganismen der Cysteinstoffwechsel prinzipiell über denselben, an sich bekannten Stoffwechselweg verläuft und die zur Herstellung der erfindungsgemäßen Stämme anzuwendenden Techniken z.B. aus Standardlehrbüchern allgemein bekannt und auf alle Mikroorganismen anwendbar sind, sind erfindungsgemäße Stämme aus beliebigen Mikroorganismen herstellbar.

Bevorzugt geeignet zur Herstellung eines erfindungsgemäßen Stammes sind Bakterien.

Besonders bevorzugt geeignet sind gram-negative Bakterien, insbesondere $\underline{E.\ coli}$.

Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist die Herstellung von L-Cystein oder von L-Cystein abgeleiteten Produkten durch Kultivierung erfindungsgemäßer Mikroorganismen.

Die feedbackresistenten cys-E Allele ermöglichen eine Aufhebung der Kontrolle eines wichtigen, biosynthetischen

- 13 -

Kontrollpunktes, wodurch die Produktion zahlreicher, stromabwärts von diesem Kontrollpunkt liegenden Verbindungen verstärkt wird. Dazu zählen insbesondere O-Acetylserin, L-Cystein und L-Cystein-verwandte Produkte. L-Cystein-verwandte Produkte sind alle von L-Cystein abgeleiteten Produkte, d.h. schwefelhaltige Verbindungen, zu deren Herstellung L-Cystein erforderlich ist. Beispiele für solche Produkte sind 2(R,S)-Methyl-Thiazolidin-2(R,S),4(R)-dicarbonsäure, Homocystein, Methionin, Biotin und Glutathion.

Die feedbackresistenten cys-E Allele werden zur Expression des veränderten Serin-Acetyltransferase-Enzyms mittels üblicher Verfahren in einen Wirtsstamm transformiert. Das "Screening" nach Stämmen mit veränderten Serin-Acetyltransferase-Eigenschaften erfolgt beispielsweise mittels der im folgenden beschriebenen Methoden.

Zur Bestimmung des Ausmaßes der Cystein-Insensitivität des veränderten Enzyms wird zunächst in einem semiquantitativen, sog. Kreuzfütterungstest die Cysteinausscheidung der Stämme gemessen. Dazu werden die zu testenden Stämme auf Cysteinfreies Minimalmedium, dem ein Cystein-auxotropher Indikatorstamm zugesetzt ist, ausgebracht. Die Wachstumszone des Indikatorstammes um den jeweiligen Impfstrich (Halo) dient als semiquantitatives Maß für die Cysteinausscheidung. Alle Stämme die im Kreuzfütterungstest ein Halo mit einem Radius > 2 mm aufweisen, werden als "positiv im Kreuzfütterungstest" bezeichnet. Mit den selektierten Stämmen wird zur Bestimmung des Ausmaßes der Cysteintoleranz der veränderten Serin-Acetyltransferase ein Enzymaktivitätstest durchgeführt.

Für die Bestimmung der Cystein-Sensitivität der Serin-Acetyltransferase kann jede Methode benützt werden, die es erlaubt, die Aktivität dieses Enzyms in Anwesenheit von Cystein zu bestimmen. Beispielsweise kann die Bestimmung der

Serin-Acetyltransferase-Aktivität nach der von Kredich und Tomkins beschriebenen Methode, J. Biol. Chem. 241: 4955 - 4965 (1966), vorgenommen werden. Bei diesem Test enthält das Enzym-Testgemisch das Substrat L-Serin und den Cofaktor Acetyl-Coenzym A. Die Reaktion wird durch Enzymzugabe gestartet und über die Abnahme der Absorption bei 232 nm, die durch Spaltung der Thioesterbindung im Acetyl-Coenzym A hervorgerufen wird, in einem Spektralphotometer verfolgt.

Der beschriebene Enzymtest eignet sich für die Bestimmung der Cystein-Sensitivität jedes Serin-Acetyltransferase-Enzyms, einschließlich der Enzyme mit modifiziertem Carboxy-Terminus. Die Hemmung der Serin-Acetyltransferase-Aktivität wird in Anwesenheit verschiedener Konzentrationen von L-Cystein im Reaktionsansatz getestet. Die katalytische Aktivität der verschiedenen Serin-Acetyltransferase-Enzyme wird in An- und Abwesenheit von L-Cystein bestimmt und daraus die Hemmkonstante Ki ermittelt (Kredich und Tomkins, J. Biol. Chem., 241, 4955-4965 (1966)).

In den meisten Fällen bevorzugt wird eine enzymatisch aktive Serin-Acetyltransferase mit einer verringerten Cystein-Sensitivität. Für andere Vorhaben kann eine gleichzeitige Reduzierung der Endprodukt-Sensitivität und der katalytischen Aktivität erstrebenswert sein.

In der Regel ist eine starke Überexpression einer Endprodukt-resistenten Serin-Acetyltransferase nicht wünschenswert, da das dabei zu viel gebildete O-Acetylserin, L-Cystein oder davon abgeleitete Metaboliten sich in der Zelle anhäufen, diese toxifizieren und eine Selektion von Mutanten mit reduzierter Serin-Acetyltransferase-Aktivität hervorrufen könnte. Deshalb werden die feedbackresistenten cysE-Allele bevorzugterweise als singuläre Kopien mittels üblicher Verfahren in das Genom integriert.

Methoden für die Integration singulärer Gene in das Chromosom mit Hilfe geeigneter Vektoren sind Stand der Technik (z.B. Winans et al., 1985; J.Bacteriol. <u>161</u>: 1219 - 1221; Shevell et al., 1988; J.Bacteriol. <u>170</u>: 3294 - 3296; Kulakauskas et al. 1991, J.Bacteriol. <u>173</u>: 2633 - 2638).

Es ist ebenfalls bevorzugt, die feedbackresistenten Serin-Acetyltransferasen auf Plasmiden mit niedriger Kopienzahl zu exprimieren.

Bekanntermaßen weist der Expressionsvektor neben dem feedbackresistenten cys-E Allel vorzugsweise noch die im folgenden beschriebene, zusätzlichen Elemente auf.

Die auf dem Vektor befindlichen, kodierenden Sequenzen sind vorteilhafterweise mit regulatorischen Elementen, die für die Expression der kodierenden Sequenzen in dem gewünschten Ausmaß notwendig sind, verknüpft.

Beispiele dieser regulatorischen Elemente sind Promotoren, ribosomale Bindungsstellen und Terminations-Sequenzen. In den meisten Fällen werden die nativen, regulatorischen cysE-Sequenzen für die Expression der erfindungsgemäßen Mutanten verwendet. Es können jedoch auch beliebige andere regulatorische Sequenzen eingesetzt werden.

Neben den regulatorischen Elementen befinden sich auf dem Expressionsvektor vorzugsweise auch Sequenzen, die für selektive Marker und/oder Reporter-Gene kodieren. Die Expression derartiger Selektionsmarker erleichtert die Identifizierung von Transformanten. Als Selektionsmarker geeignet sind Gene, die für eine Resistenz gegenüber z.B. Ampicillin, Tetracyclin, Kanamycin, Chloramphenicol oder anderen Antibiotika kodieren.

Wenn die erfindungsgemäße Mutante extrachromosomal repliziert werden soll, sollte der Plasmidvektor vorzugsweise einen Ursprungspunkt der Replikation enthalten. Die Strategien zur Integration von Genen in das Chromosom mit Hilfe von Vektoren, denen der Ursprungspunkt der Replikation entfernt wurde, sind Stand der Technik (Winans et al., 1985; J. Bacteriol. 161: 1219 - 1221; Shevell et al., 1988; J. Bacteriol. 170: 3294 - 3296; Kulakauskas et al. 1991, J. Bacteriol. 173: 2633 - 2638).

Beispiele für Vektoren, die in <u>E. coli</u> autonom replizierbar sind, sind bei Pouwels, P.H., Enger-Valk, B.E., Brammer, W.J. 1985, Cloning Vectors, Elsevier, Amsterdam aufgeführt.

Solche Vektoren sind beispielsweise:

- Plasmide mit hoher Kopienzahl wie z.B. pBR322, pUC18
- Plasmide mit mittlerer bis niedriger Kopienzahl wie z.B.
 pACYC184, pACYC177 und pSC101
- Phagenvektoren wie z.B. M13-Vektoren.

Bevorzugt geeignet sind Vektoren mit mittlerer bis niedriger Kopienzahl; besonders bevorzugt sind Vektoren mit einem p15A-Replikon, wie pACYC184 (ATCC37033) oder pACYC177 (ATCC37031) geeignet.

Eine große Anzahl von Vektoren für andere Bakterien sind ebenfalls in der Literatur beschrieben (Pouwels, P.H., Enger-Valk, B.E., Brammer, W.J. 1985, Cloning Vectors, Elsevier, Amsterdam). Mit diesen Vektoren ist die Expression der erfinungsgemäßen Mutanten in anderen Bakterien möglich.

Geeignete rekombinante Vektoren können mit den Standardtechniken zur Herstellung rekombinanter DNS erzeugt

- 17 -

werden. Diese Techniken sind ausführlich in Standardlehrbüchern dargestellt.

Ein geeigneter Wirtsstamm wird mit einem Expressionsvektor, der die für eine Cystein-insensitive Serin-Acetyltransferase kodierende Transkriptionseinheit enthält, transformiert.

Als Wirtsstämme werden Stämme, die Cystein-sensitive Proteine enthalten, wie z.B. Prokaryonten oder Hefen verwendet.

Vorzugsweise werden E.coli Wildtypstämme oder Stämme verwendet, in welchen das endogene <u>cysE</u>-Gen inaktiviert ist und durch ein erfindungsgemäße <u>cysE</u>-Gen komplementiert wird. Derartige Zellsysteme eignen sich für die Überproduktion von L-Cystein und daraus abgeleiteten Metabolite.

Bei der Fermentation von Stämmen, enthaltend mindestens ein feedbackresistentes cysE-Allel, zeigt sich, daß Stämme, die ein feedbackresistentes cysE-Allel mit einem K_i -Wert zwischen 0,015 und 2,3 mM in Gegenwart von 1 mM L-Serin und 0,1 mM Acetyl-CoA beherbergen, signifikant gößere Mengen an Cystein ausscheiden.

Erfindungsgemäße Serin-Acetyltransferasen lassen sich auch durch Verwendung von Antisense-RNA erzeugen. Es gehört zum Stand der Technik, durch die sogenannte Umkehrgenetik (Reverse Genetik) unter Verwendung von Antisense-RNA gezielt Genaktivität zu blockieren oder zu modifizieren (Inouye, 1988, Gene 72: 25 - 34). Antisense-RNA ist das Transkriptionsprodukt desjenigen DNS-Stranges, der komplementär zu dem für das Protein kodierenden Strang ist. Es ist möglich, die Cystein-Sensitivität der Serin-Acetyltransferase in vivo dadurch zu reduzieren, daß man über Expressionsvektoren Antisense-RNAs produziert, die zu

einem definierten Bereich des 3'-kodierenden Stranges der nativen oder transformierten <u>cysE</u>-Gene komplementär sind. Hierbei lagert sich die Antisense-RNA spezifisch an Zielsequenzen der <u>cysE</u>-mRNA an und verursacht dadurch die Synthese von erfindungsgemäßen Serin-Acetyltransferase-Enzymen, die am Carboxyterminus verkürzt sind und analog den Deletionsmutanten von Beispiel 3 gegenüber dem Inhibitor L-Cystein eine verringerte Sensitivität aufweisen.

Eine zusätzliche Aufgabe war es, für eine optimale Cysteinüberproduktion mittels erfindungsgemäßer Mikroorganismen geeignete Schwefelquellen bereitzustellen.

Überraschenderweise wurde gefunden, daß eine intrazelluläre Überproduktion von O-Acetylserin, ausgelöst durch Verwendung der erfindungsgemäßen Serin-Acetyltransferase-Mutanten in Verbindung mit einem geeigneten Nährmedium, zu einem deutlichen Anstieg der extrazellulären Cysteinkonzentration führt. Demnach sind die erfindungsgemäßen Serin-Acetyltransferase-Mutanten geeignet für eine Cystein-Überproduktion.

Hierfür muß einem erfindungsgemäße Mikroorganismus im Produktionsmedium eine ausreichende Menge an Schwefeldonoren bereitgestellt werden.

Geeignete Schwefeldonoren für eine Cysteinüberproduktion sind alle anorganischen Schwefelverbindungen. Bevorzugt sind Sulfate, Sulfite, Sulfide, Dithionite, und Thiosulfate geeignet. Besonders bevorzugt ist Thiosulfat zur optimalen Cysteinproduktion geeignet.

Eine weitere Steigerung der Cysteinausbeute kann durch zusätzliche Überexpression der sulfatreduzierenden (kodiert durch die Gene <u>cysD</u>, <u>C</u>, <u>H</u>, <u>G</u>, <u>I</u>, <u>J</u>) und der sulfhydrierenden

- 19 -

Enzyme (kodiert von den Genen $\underline{\text{cysK}}$ und $\underline{\text{cysM}}$) erzielt werden.

Eine weitere Steigerung der Cysteinausbeute ist möglich

- a) durch eine Deregulierung des Regulatorproteins cysB auf Genebene im Sinne einer konstitutiven Expression.

 Das cysB-Protein fungiert als übergeordnetes

 Regulationsprotein der Cystein-Biosynthese in E.coli
 (Kredich, N. M., 1987, Biosynthesis of Cysteine. In:
 Neidhardt F. C., Ingraham, J. L., Magasanik, B., Low. K.

 B., Schaechter, M., Umbarger, H. E. (eds) Escherichia
 coli and Salmonella typhimurium: cellular and molecular
 biology, Vol. 1. American society for Microbiology,
 Washington D. C., 419 428).
- b) durch Kombination von ser-A Genen, ausgewählt aus der Gruppe serA-Wildtyp und serA-Genen kodierend für eine Phosphoglyceratdehydrogenase mit verringerter Serinsensitivität mit erfindungsgemäßen cys-E Genen.
- c) durch externe Zufütterung von Serin.

Bevorzugterweise wird das Gen der nativen, Cysteinsensitiven Serin-Acetyltransferase im Wirtsstamm inaktiviert, so daß eine alleinige Synthese der über Transformation in den jeweiligen Stamm eingeführten Cysteininsensitiven Serin-Acetyltransferase gewährleistet ist. Es existieren zahlreiche Vorschriften über die Inaktivierung nativer Gene in E. coli (Hamilton et al., 1989, J. Bacteriol. 171: 4617 - 4622; Russel et al., 1989, J. Bacteriol. 171: 2609 - 2613; Shen and Huang, 1986, Genetics 112: 441 - 457; Jasin and Schimmel, 1984, J. Bacteriol. 159: 783 - 786).

Ebenso bevorzugt wird die Integration einer singulären Kopie desjenigen Gens, das für eine veränderte Serin-Acetyltransferase kodiert, in das Wirtsgenom.

Beschreibungen und Referenzen für diese Techniken sind in folgenden Publikation zu finden: Shevell et al., 1988, J. Bacteriol. 170: 3294 - 3296; Kulakauskas et al., 1991, J. Bacteriol. 173: 2633 - 2638.

Vorzugsweise werden cysE-Allele unterschiedlichen $K_{\dot{1}}$'s auf einen Vektor niederer Kopienzahl kloniert und in den entsprechenden Produktionsstamm transformiert.

Fig. 1 zeigt die Biosynthese von L-Methionin, ausgehend von Homoserin.

Fig. 2 zeigt die Biosynthese von Glutathion, ausgehend von Glutamat.

Fig. 3 zeigt die Biosynthese von Biotin, ausgehend von Dethiobiotin.

Fig. 4 zeigt die Biosynthese von L-Cystein in E. coli, ausgehend von Glucose.

Fig. 5 zeigt die Aminosäureabfolge der Serin-Acetyltransferase aus E. coli.

Fig. 6 zeigt die DNS-Sequenz des E. coli cysE-Gens und die von dieser Sequenz abgeleitete Aminosäuresequenz der Serin-Acetyltransferase.

Fig. 7 zeigt die Restriktionskarte des Plasmids pP1 aus Beispiel 1 enthaltend ein feedbackresistentes cysE-Allel, kloniert als 2.25 kb PvuII-Fragment in pUC19.

Fig. 8 zeigt das Plasmid pPC43 aus Beispiel 2 , enthaltend das cysE-Wildtyp-Gen als 1.15 kb großes EcoRI/BamHI-Fragment in pBluescript.

Fig. 9 zeigt die Plasmidkarte von pACYC184-LH aus Beispiel 3 enthaltend ein feedbackresistentes cysE-Allel mit carboxyterminaler Deletion, und aus Beispiel 4 enthaltend ein feedbackresistentes cysE-Allel mit verschiedenen Basenaustauschen.

Die folgenden Beispiele dienen der weiteren Erläuterung der Erfindung:

Beispiel 1

Isolierung von E. coli-Mutanten mit Cystein-insensitiven Serin-Acetyltransferase-Enzymen

Durch Reversion auxotropher <u>E. coli</u>-Stämme ist es möglich, Regulationsmutanten zu erzeugen. Mutanten mit den gewünschten Eigenschaften (Cystein-Insensitivität der Serin-Acetyltransferase) werden unter den Revertanten Cystein-auxotropher cysE-E.coli-Stämme gesucht.

Für die Isolierung der Revertanten wurden die Cysteinauxotrophen <u>E. coli-Stämme JM15</u> (CGSC # 5042: cysE50, tfr8), und JM39 (CGSC # 5043: cysE51,tfr-8), hinterlegt bei der
Deutschen Sammlung für Mikroorganismen in Braunschweig unter
der Hinterlegungsnummer DSM 10173 verwendet. Zur Erzeugung
von Cystein-prototrophen Revertanten wurden diese Stämme mit
dem Mutagen Nitrosoguanidin nach Miller, J. H. (1972),
Experiments in Molecular Genetics. Cold Spring Harbor Press:
125 - 129, Cold Spring Harbor Laboratory behandelt. Auf

Cystein-freiem Minimalmedium wurde nach Cystein-prototrophen Revertanten gesucht. Etwa 1000 der erhaltenen Revertanten wurden im Kreuzfütterungsexperiment zunächst auf Cysteinausscheidung getestet. Dazu wurden die zu testenden Revertanten auf Cystein-freies Minimalmedium (12 g/L K₂HPO₄, $3 \text{ g/L } \text{KH}_2\text{PO}_4$, $5 \text{ g/L } (\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$, $0,3 \text{ g/L } \text{MgSO}_4 \times 7 \text{ H}_2\text{O}$, 0,015g/L CaCl $_2$ x 2 H $_2$ O, 0,002 g/L FeSO $_4$ x 7 H $_2$ O, 1 g/L Na $_3$ Citrat \times 2 H₂O, 0,1 g/L NaCl, 15 g/L Bacto-Agar, 1 ml/L Spurenelementlösung, bestehend aus 0,15 g/L $Na_2MoO_4 \times 2 H_2O$, 2,5 g/L H_3BO_3 , 0,7 g/L $CoCl_2 \times 6 H_2O$, 0,25 g/L $CuSO_4 \times 5$ $\rm H_2O$, 1,6 g/L $\rm MnCl_2$ x 4 $\rm H_2O$, 0,3 g/L $\rm ZnSO_4$ x 7 $\rm H_2O$, das mit 1 % Glucose supplementiert und mit 5 x 10 6 Zellen des Cysteinauxotrophen Indikatorstammes JM39 pro ml beimpft war, ausgebracht und 48 Stunden bei 37 °C inkubiert. Der Radius des Fütterhofes um die Testkolonie (Halo) wurde als semiquantitatives Maß für die Cysteinausscheidung durch den Teststamm genommen. Alle Revertanten, die eine Wachstumszone größer als 2 mm aufwiesen, wurden als positiv eingestuft und nach mehreren Reinigungsausstrichen isoliert und konserviert.

Zur Untersuchung der biochemischen Grundlage für die Cysteinausscheidung der Revertanten wurde die Aktivität der Serin-Acetyltransferase <u>in vitro</u> bestimmt, sowie ihre Hemmbarkeit durch Cystein gemessen. Für die Bestimmung wurden S30-Extrakte (20 min bei 30 000 g und 4°C zentrifugierte Zellaufbrüche) der ausgewählten Revertanten, der Ausgangsstämme sowie des Vergleichsstamms <u>E. coli</u> W3110 (ATTC 27325) verwendet. Es wurde eine Reihe von Revertanten gefunden, deren Serin-Acetyltransferase-Aktivität in Gegenwart verschiedener Konzentrationen des Inhibitors L-Cystein noch eine signifikante Restaktivität aufwies (K_i-Wert zwischen 5 und 50 $\mu \rm M$).

- 23 -

Zur Bestimmung der Befähigung zur Cysteinausscheidung im Flüssigmedium mittels quantitativer Cysteinbestimmung wurden 50 ausgewählte cysE-Revertanten in 20 ml Standardproduktionsmedium über einen Zeitraum von 48 Stunden bei 30°C und 170 Upm inkubiert. Das Standardproduktionsmedium bestand aus 15 g/L Glucose, 0,08 g/L Bactotrypton, 0,04 g/L Hefeextrakt, 5 mg/L Vitamin B1, 3 $g/L KH_2PO_4$, 12 $g/L K_2HPO_4$, 0,3 $g/L MgSO_4 \times 7 H_2O$, 0,1 g/LNaCl, 5 g/L $(NH_4)_2SO_4$, 14,7 mg/L $CaCl_2 \times 2 H_2O$, 2 mg/L $FeSO_4$. x 2 H_2O , 1 g/L Na_3 Citrat x 2 H_2O , 5 g/L $Na_2S_2O_3$ x 5 H_2O und 1 ml/L Spurenelementlösung (vgl. oben). Nach 24 und 48 Stunden wurde jeweils eine Probe (10 μ 1) entnommen, gegebenenfalls verdünnt, und im zellfreien Überstand die Cysteinkonzentration calorimetrisch nach Gaitonde, M. K. (1967), Biochem. J. <u>104</u>: 627 - 633, bestimmt. Das Ausmaß der Cysteinausscheidung dieser Mutanten variierte von 5-60 mg/L Cystein im Kulturüberstand. Im E.coli-Wildtypstamm hingegen konnte vergleichsweise keinerlei Cysteinausscheidung nachgewiesen werden. Aus diesem Screening wurden 8 Revertanten ausgewählt, deren Cysteinausscheidung zwischen 40 und 60 mg/L lag.

Für die exakte Analyse der genetischen Grundlage der Endprodukt-Resistenz der Serin-Acetyltransferasen dieser 8 Mutanten wurden deren <u>cysE</u>-Strukturgene kloniert und deren DNS-Sequenz bestimmt.

Da die DNS-Sequenz des <u>cysE</u>-Wildtyp-Gens sowie die chromosomale Restriktionskarte der das cysE-Gen flankierenden Regionen von <u>E. coli</u> bekannt ist (Denk und Böck, 1987, J. Gen. Microbiol. <u>133</u>: 515 - 525), weiß man, daß das cysE-Strukturgen auf einem 2,25 kb großen PvuII-DNS-Fragment liegt.

Zur Klonierung der für die Cystein-insensitiven Serin-Acetyltransferasen kodierenden <u>cysE</u>-Gene wurde die chromosomale DNS der selektierten Revertanten vollständig mit PvuII hydrolysiert, das DNS-Hydrolysat über ein präparatives Agarosegel aufgetrennt und die DNS im Größenbereich von 2 - 3 kb isoliert. Das isolierte PvuII-Hydrolysat wurde mit dem SmaI-linearisierten und mit alkalischer Phosphatase dephosphorylierten Plasmid-Vektor pUC19 (erhältlich bei der Fa. Boehringer Mannheim) mittels T4 DNS-Ligase verknüpft.

Der Cystein-auxotrophe cysE-Stamm JM15 (CGSC#5042) wurde mit dem jeweiligen Ligationsgemisch transformiert und die Selektion auf cysteinfreiem, ampicillinhaltigem (50 mg/L) Minimalmedium vorgenommen. Die selektierten und die die Cystein-Auxotrophie des Wirtsstammes komplementierenden Plasmide (vgl. Fig. 7) wiesen im Restriktionsmuster das für das cysE-Gen erforderliche Spaltmuster auf (Denk und Böck, 1987, J. Gen. Microbiol. 133: 515 - 525). Auch im Kreuzfütterungstest verursachten die selektierten Transformanten ein intensives Wachstum des Indikatorstammes JM35 (Halo > 4 mm). Die Aktivitätsbestimmung der Serin-Acetyltransferase in Zellextrakten dieser cysE-Mutanten, die durch 20 min Zentrifugation bei 30 000 g und 4°C gewonnen wurden, ergab eine reduzierte Sensitivität gegenüber L-Cystein. Zur exakten Identifizierung der zur Endprodukt-Resistenz führenden Veränderungen im Strukturgen der einzelnen cysE*-Allele wurde deren DNS unter Verwendung cysE-Gen spezifischer Oligonukleotide sequenziert und die ermittelten Nukleotidsequenzen mit der des cysE-Wildtypgens verglichen. Dieser Vergleich der Nukleotidsequenzen ergab die in folgender Tabelle 2 zusammengefaßten Unterschiede zur DNS- und Aminosäuresequenz der Wildtypform (vgl. Fig. 5 und 6).

Tab.2: Feedbackresistente cysE-Allele, entstanden durch chemische Mutagenese

cysE-Mutante	Nukleotid-	Aminosäure-	K_i (μ M)
	Austausch (Nr.)	Austausch (Nr.)	
cysEII	GGC->AGC (934)	Gly238->Ser238	10
cysEIII	GGT->GAT (716)	Gly165->Asp165	10
cysEVII	GCT->GTT (932)	Ala237->Val237	10
cysEX	A CG-> G CG (721)	Thr167->Ala167	50
cysEXI	G GT-> A GT (955)	Gly245->Ser245	700
	ACG->GCG (721)	Thr167->Ala167	
cysEXII	AAA->CAA (511)	Lys97->Gln97	40
	GGC->AGC (934)	Gly238->Ser238	
	TTT->TTG (1023)	Phe267->Leu267	
cysEXIII	GTT->GCT (713)	Val164->Ala164	30
	TTT->TTG (1023)	Phe267->Leu267	
cysEXVI	GAT->GGT (971)	Asp250->Gly250	50
	A AG-> T AG (973)	Lys251->Stop251	

Beispiel 2 Erzeugung von Endprodukt-insensitiven SerinAcetyltransferasen durch gezielte Basenaustausche im cysEStrukturgen

In Beispiel 1 wurden insgesamt 8 verschiedene <u>cysE-Allele</u> beschrieben, die aufgrund von Basenaustauschen und damit einhergehender Aminosäureveränderungen eine beträchtliche Insensitivierung der Serin-Acetyltransferase gegenüber dem Inhibitor L-Cystein aufweisen. Diese veränderten Enzyme unterscheiden sich nicht nur in der Position der zur Resistenz führenden Aminosäureaustausche, sondern teilweise auch im Maß der Sensitivität gegenüber dem Inhibitor L-

Cystein. Durch ortsspezifische Mutagenese wurden endproduktresistente Serin-Acetyltransferase-Enzyme mit neuen
Eigenschaften konstruiert, in welche die in Beispiel 1
beschriebenen Aminosäureaustausche untereinander kombiniert
wurden. Die dafür notwendigen Mutagenesen wurden gemäß dem
Stand der Technik nach der von Kunkel et al. (1987), Meth.
Enzymol. 154: 367 - 382, beschriebenen Methode durchgeführt.

Als Ausgangsplasmid für die Mutagenesen wurde das in Fig. 8 dargestellte cysE-Plasmid pPC43 (hinterlegt bei der Deutschen Sammlung für Mikroorganismen, Braunschweig, unter der Hinterlegungsnummer DSM 10171) verwendet, welches das 1,15 kb große cysE-Wildtypgen in der EcoRI-BamHI-Stelle des Phagemid-Vektors pBluescriptII SK+ (Fa. Stratagene, Heidelberg) enthält. Dieses cysE-WT-Gen wurde nach der Methode der Polymerasekettenreaktion (PCR) (Saiki et al. 1988, Science 239: 487 - 491) aus der genomischen DNS des E. coli Wildtypstammes W3110 (ATTC 27325) amplifiziert. Verwendet wurden die Oligonukleotide cysE-fw1 (SEQ ID NO: 3) ("sense-Primer") und cysE-rev1 (SEQ ID NO: 4) ("antisense-Primer"). Die Nukleotidsequenz dieser Primer setzt sich wie folgt zusammen:

cysE-fw1: (SEQ ID NO: 3)

5'-GCCTGGATCCTGCAGTCGACCTGGCGCATCGCTTCGGCGTTG-3'

der fett markierte Anteil entspricht Basen 9-30 aus der cysE-DNS-Sequenz von Fig. 6, unterstrichen ist die inkorporierte BamHI-Stelle.

cysE-rev1: (SEQ ID NO: 4)

5'-GTAGGAGCTCTGCAGAATTCGGGTATCCGGGAGCGGTATTG-3',

der fett markierte Anteil entspricht Basen 1106-1126 aus der cysE-DNS-Sequenz von Fig. 6, unterstrichen ist die inkorporierte EcoRI-Stelle.

Die PCR-Experimente wurden in 30 Zyklen in Gegenwart von 200
µM Deoxynukleotidtriphosphaten (dATP, dCTP, dGTP, dTTP), je
1 µM des entsprechenden Oligonukleotids, 100 ng W3110-DNS,
Reaktionspuffer (10 mM Tris-HCl pH 8,3, 50 mM KCl, 1,5 mM
MgCl₂, 0.01 % Gelatine) und 5 Einheiten einer hitzestabilen
Vent-DNS-Polymerase (Fa.Biolabs) in einem Thermocycler
(Gene-ATAQ-Controler, Fa.Pharmacia) unter folgenden
Bedingungen durchgeführt: 96 °C, 1,5 min; 62 °C, 1 min; 72 °C, 3 min. Das Amplifikationsprodukt wurde mit BamHI und
EcoRI hydrolysiert, über ein Agarosegel gereinigt und als
1,15 kb großes DNS-Fragment in den mit BamHI und EcoRI
linearisierten Phagemid-Vektor BluescriptII SK+ kloniert,
wobei das cysE-Plasmid pPC43 entstand (Fig. 8).

Die gewünschten Mehrfachmutanten wurden nach folgender Vorgehensweise erstellt:

1) Herstellung des cysE-IV-Allels: Doppelmutante Val_{237} + Ser_{238}

Ausgehend vom cysE-Wildtyp-Plasmid pPC43 wurde durch ortsspezifische Mutagenese unter Verwendung des

Mutationsoligonukleotids cysE-Mut-1 (SEQ ID NO: 5) (Tab. 3)

zunächst an Position 238 an Stelle des Glycins ein Serin und in die dabei erzeugte cysE-Mutante pPC34 unter Verwendung des Mutationsoligonukleotids cysE-Mut-3 (SEQ ID NO: 6) (Tab. 3) an Position 237 anstelle des Alanins ein Valin eingeführt, wobei das cysE-IV-Allel entstand.

- 2) Herstellung des cysE-VIII-Allels: Doppelmutante Val₂₃₇ + Ile₂₅₆
 Ausgehend vom cysE-Wildtyp-Plasmid pPC43 wurde durch ortsspezifische Mutagenese unter Verwendung des Mutationsoligonukleotids cysE-Mut-6 (SEQ ID NO: 7) (Tab. 3) an Position 256 für das Methionin ein Isoleucin eingeführt, wobei das cysEI-Allel entstand. In dieses wurde mittels Mutationsoligonukleotid cysE-Mut-3 (SEQ ID NO: 6) (Tab. 3) anstelle des Alanins an Position 237 ein Valin eingeführt. Dabei entstand das Allel cysE-VIII.
- 3) Herstellung des CysE-VI-Allels: Doppelmutante Ser₂₃₈ + Ile₂₅₆
 In das cysE-I-Allel (Mutante Ile₂₅₆₎ wurde mit Hilfe des Mutationsoligonukleotids cysE-Mut-1 (SEQ ID NO: 5) (Tab. 3) an Position 238 anstelle des Glycins ein Serin eingeführt, wobei das cysE-VI-Allel entstand.
- 4) Herstellung des cysE-V-Allels: Dreifachmutante Val₂₃₇ + Ser₂₃₈+ Ile₂₅₆
 In dem cysE-IV-Allel (Doppelmutante Val₂₃₇ + Ser₂₃₈) wurde mit Hilfe des Mutationsoligonukleotids cysE-Mut-6 (SEQ ID NO: 7) (Tab. 3) das Methionin an Position 256 durch ein Isoleucin ersetzt. Dabei entstand das cysE-V-Allel.
- 5) Herstellung des cysE-XIV-Allels: Doppelmutante Ala₁₆₇ + Stop₂₅₁
 Ausgehend vom Allel cysE-Del255 (vgl. Beispiel 3) wurde unter Verwendung des Mutationsoligonukleotids cysE-Mut-10 (SEQ ID NO: 8) (Tab. 3) an Position 167 anstelle des Threonins ein Alanin eingeführt, wobei das cysE-XIV-Allel entstand.

- 29 -

6) Herstellung des cysE-XVII-Allels: Doppelmutante Asp₁₆₅ + Ala167

Ausgehend von cysE-III-Allel (Mutante Asp₁₆₅, vgl. Beispiel 1) wurde mit Hilfe des Oligonukleotids cysE-Mut-10 (SEQ ID NO: 8) (Tab. 3) die Aminosäure Threonin an Position 167 durch ein Alanin ersetzt. Hierbei entstand das Allel cysE-XVII.

7) Herstellung des cysE-XXIII-Allels: Dreifachmutante Ala $_{167}$ +Val $_{237}$ + Ser $_{238}$

In das cysE-IV-Allel (Doppelmutante Val₂₃₇+Ser₂₃₈) wurde unter Verwendung des Mutationsoligonukleotids cysE-Mut-10 (SEQ ID NO: 8) (Tab. 3) an Position 167 anstelle des Threonins ein Alanin eingeführt, wobei das cysE-XXIII-Allel entstand.

Die Korrektheit der eingeführten Mutationen wurde durch DNS-Sequenzanalyse des gesamten Strukturgens der jeweiligen Mutante überprüft. Eine Übersicht der cyse*-Mehrfachmutanten findet sich in Tab. 4.

Für die Bestimmung der biochemischen Parameter wie Enzymaktivität und Hemmkonstante K_i wurde analog zu der Beschreibung in Beispiel 1 vorgegangen.

verwendet für die ortsspezifische Mutation zur Erzeugung

Tab. 3: neuer f	Oligonukleot eedbackresist	Tab. 3: Oligonukleotide, Verwender im die dresfessissens mener feedbackresistenter cysE-Allele		
SEQ ID	SEQ ID Mutations- NO: oligonu- kleotid	Nukleotidsequenz	Position in der Fig. 6	Aminosäure- austausch
ıc	cvsE-Mut-1	5'-GCCGCTAGCGTTCCGGCT-3'	928-945	Gly238->Ser238
, 4	cysE-Mut-3	5'-ccgccgcataccaccgccg <u>t</u> t-3'	913-933	Ala237->Val237
2	cysE-Mut-6	5'-CCATCAATGGATATAGACCAGCAT-3	666-926	Met256->Ile256
. a	CVSE-Mut-10	CVSE-Mut-10 5'-GTCGTTGGTGAAGCGGCGGTGATT-3' 709-732	709-732	Thr167->Ala167

Tab. 4: Feedbackresistente cysE-Allele, entstanden durch gezielte ortsspezifische Mutagenese

cysE-Mutante	Nukleotid-	Aminosäure	$K_{i}(\mu M)$
	Austausch (Nr.)	Austausch (Nr.)	
cysEIV	GCT->CTT(932)	Ala237->Val237	40
	GGC->AGC(934)	Gly238->Ser238	
cysEV	GCT->GTT(932)	Ala237->Val237	10
	G GC-> A GC(934)	Gly238->Ser238	
	ATG->ATA(990)	Met256->Ile256	
cysEVI	GGC->AGC(934)	Gly238->Ser238	10
	ATG->ATA(990)	Met256->Ile256	
cysEVIII	GCT->GTT(932)	Ala237->Val237	30
	ATG->ATA(990)	Met256->Ile256	
cysEXIV	ACG->GCG (721)	Thr167->Ala167	>1000
	ATG->TAG(988+989)	Met256->Stop256	
cysEXVII	GGT->GAT(716)	Gly165->Asp165	100
	ACG->GCG (721)	Thr167->Ala167	
cysEXXIII	ACG->GCG(721)	Thr167->Ala167	2300
	GCT->GTT(932)	Ala237->Val237	
	GGC->AGC(934)	Gly238->Ser238	

Beispiel 3

Erzeugung von Endprodukt-insensitiven Serin-Acetyltransferasen durch kontrollierte Verkürzung des Carboxy-Terminus des Enzyms mittels PCR

Gezielte Veränderungen von einzelnen oder mehreren Aminosäuren innerhalb eines Proteins sind Stand der Technik und lassen sich mittels PCR-Technologie (Saiki et al., 1988, Science 239: 487 - 491) unter Verwendung geeigneter Mutationsprimer auf DNS-Ebene gut durchführen. Für die Expression der veränderte Proteine werden die erhaltenen PCR-Produkte in ein geeignetes Plasmid-/Wirtssystem kloniert.

Unter Verwendung der in Tab. 5 dargestellten Oligonukleotid-Primer wurden aus der genomischen DNS des <u>E.coli</u>
Wildtypstammes W3110 (ATTC 27325) cysE-Mutanten mit carboxyterminalen Deletionen unterschiedlicher Länge hergestellt, die in Tab. 6 zusammengestellt sind.

Die PCR-Experimente wurden in 30 Zyklen in Gegenwart von 200 µM Deoxynukleotidtriphosphaten (dATP, dCTP, dGTP, dTTP), je 1 µM der Oligonukleotide des "sense-Primer" cysE-LHfwl (SEQ ID NO: 9) und dem entsprechenden "antisense-Primer" (SEQ ID NO: 10-23) (Tab. 5), 100 ng W3110-DNS, Reaktionspuffer (10 mM Tris-HCl pH 8,3, 50 mM KCl, 1,5 mM MgCl₂, 0,01 % Gelatine) und 5 Einheiten einer hitzestabilen Vent-DNS-Polymerase (Fa. Biolabs) in einem Thermocycler (Gene-ATAQ-Controler, Fa. Pharmacia) unter folgenden Bedingungen durchgeführt: 96 °C, 1,5 min; 62 °C, 1 min; 72 °C, 3 min.

- 33 -

cysE-LHfw1 (SEQ ID NO: 9)

5'-TGGACCAGAGCTCTGGCTGGCGCATCGCTTCGGCGTTG-3'

Der fettmarkierte Anteil entspricht Basen 9-30 der cysE-Sequenz von Fig. 6, unterstrichen ist die inkorporierte BstXI/SacI-Stelle.

Das nach Amplifikation entstandene Produkt wurde mit den Enzymen SacI und NsiI hydrolysiert, anschließend über ein Agarosegel gereinigt und das jeweils isolierte cysE-DNA-Fragment in den mit SacI und NsiI linearisierten Vektor pACYC184-LH /DSM 10172) (vgl. Fig. 9) ligiert. Der jeweilige Ligaseansatz wurde in den Cystein-auxotrophen cysE-Stamm JM15 (CGSC#5042) transformiert und die Selektion auf Cystein-freiem, Tetracyclin-haltigem (20 mg/l) Minimalmedium vorgenommen.

Die aus dieser Klonierung hervorgegangenen Plasmide wurden entsprechend ihres Deletionsausmaßes als pACYC184/cysE-Del bezeichnet (vgl. Fig. 9 zur Plasmidkarte). Die Bestimmung der enzymatischen Aktivität und der Hemmkonstante $K_{\hat{1}}$ sowie der Kreuzfütterungstest wurden analog der Beschreibung in Beispiel 1 vorgenommen. Die Korrektheit der eingeführten Deletionen wurde durch DNS-Sequenzanalyse bestätigt.

Die Ergebnisse dieser Untersuchungen sind in Tab. 6 zusammengestellt.

Tab.5 Antisense-Oligonukleotide für die Herstellung von cysE-Allelen mit carboxyterminalen Deletionen

	Position in	der Fig. 6	1006-1032	1000-1026	985-1011	973- 999	966 -016	966- 993	964- 990	961- 987	946- 972	943- 969	940- 966	931- 957	913- 939	877- 903
	Nukleotidsequenz		5'-CTCG <u>ATGCAT</u> TACGTATTACCCATACTCAAATCTATGGTTAATACC-3'	5'-ctc <u>gatgcat</u> tacgtatta ctcaaatgtatggttaatacgttgaa- 3'	5'-CTCGATGCATTACGTATTAAATACCGTTGAAATGCTGGTCCATATC-3'	5'-CTCGATGCATTACGTATTAATGCTGGTCCATATCCATTGATGGCTT-3'	5'-CTCGATGCATTACGTATTACTGGTCCATATCCATTGATGCCTTATC-3'	5'-CTCGATGCATTACGTATTAGTCCATATCCATTGATGGCTTATCGCTG-3'	5'-CTCGATGCATTACGTATTACATATCCATTGATGGCTTATCGCTGTC-3'	5'-CTCGATGCATTACGTATTAATCCATTGATGGCTTATCGCTGTCTGG-3'	5'-CTCGATGCATTACGTATTAATCGCTGTCTGGTTTACCGACAATACG-3'	5'-CTCGATGCATTACGTATTAGCTGTCTGGTTTACCGACAATACGAGC-3'	5'-ctcg <u>atgcat</u> tacgtatta gtcrggtttaccgacaatacgagccgg- 3'	5'-CTCGATGCATTACGTATTAACCGACAATACGAGCCGGAACGCCAGC-3'	5'-CTCGATGCATTACGTATTAAACGCCAGCGCGCTGGTATCCGGCGG-3'	5'-CTCGATGCATTACGTATTACAGCACCACGGAACCTGCGCCCAATCTT-3'
	Mutations-	oligonukleotid	cysE-Del270	cysE-Del268	cysE-Del263	cysE-Del259	cysE-Del258	CysE-Del257	cysE-Del256	cysE-Del255	cysE-Del250	cysE-Del249	cysE-Del248	cysE-Del245	cysE-Del239	cysE-Del227
i	SEQ ID	ON	10	11	12	13	14	15	16	17	18	19	20	21	22	23

Der fett markierte Anteil entspricht den jeweiligen Basen in der Sequenz der Fig. 6, unterstrichen ist die NsiI- Stelle

Tab. 6: Feedbackresistente cysE-Allele, entstanden durch carboxyterminale Deletionen

cysE-Mutante	Anzahl deletier- ter Aminosäuren	Terminale Aminosäuren	K _i (μM)
cysE-Del271	2	Asp271	0
cysE-Del270	3	Gly270	0
cysE-Del268	5	Glu268	0
cysE-Del263	10	Ile263	0
cysE-Del259	14	His259	7,5
cysE-Del258	15	Gln258	5
cysE-Del257	16	Asp257	7,5
cysE-Del256	17	Met256	12,5
cysE-Del255	18	Asp255	30
cysE-Del250	23	Asp250	20
cysE-Del249	24	Ser249	15
cysE-Del248	25	Asp248	12,5
cysE-Del245	28.	Gly245	0
cysE-Del239	34	Val239	0
cysE-Del227	46	Leu227	0

Beispiel 4

Transformation eines E. coli-Wirtsstammes mit veränderten Serin-Acetyltransferasen zur Überproduktion von L-Cystein bzw. L-Cystein-verwandten Produkten in Schüttelkolben

Für die Produktion wurde der Vektor pACYC184-LH, der sich durch eine niedrige Kopienzahl auszeichnet, verwendet. Hierfür wurden die cysE-Gene auf den Plasmiden aus den Beispielen 1 und 2 durch PCR amplifiziert.

Die PCR-Experimente wurden in 30 Zyklen in Gegenwart von 200 µM Deoxynukleotidtrphosphaten (dATP, dCTP, dGTP, dTTP), je 1 µM der Oligonukleotide des "sense-Primer" cysE-LHfwl (SEQ ID NO: 9) und des entsprechenden "antisense Primer" cysE-LHrev1 (SEQ ID NO: 24), 10 ng jeweilige Plasmid-DNA, Reaktionspuffer (10 mM Tris-HCl pH 8,3, 50 mM KCl, 1,5 mM MgCl₂, 0,01 % Gelatine) und 5 Einheiten einer hitzestabilen Vent-DNA-Polymerase (Fa. Biolabs) in einem Thermocycler (Gene-ATAQ-Controler, Fa. Pharmacia) unter folgenden Bedingungen durchgeführt: 96°C, 1,5 min; 62°C, 1 min; 72°C, 3 min.

cysE-LHfw1 (SEQ ID NO: 9)

5'-TGGACCAGAGCTCTGGCTGGCGCATCGCTTCGGCGTTG-3'

Die unterstrichenen Basen entsprechen den inkorporierten Restriktionsschnittstellen BstXI und SacI, die restlichen, fett gedruckten Basen entsprechen Position 9-30 der cysE-Sequenz von Fig. 6.

cysE-LHrev1 (SEQ ID NO: 24),

5'-CTCGATGCATTACGTAGGGGTATCCGGGAGCGGTATTG-3'

Die unterstrichenen Basen entsprechen der inkorporierten Restriktionsschnittstellen NsiI, die restlichen, fett gedruckten Basen entsprechen Position 1106 - 1127 der cysE-Sequenz von Fig. 6.

Das nach der Amplifikation entstandene Produkt wurde mit den Enzymen SacI und NsiI hydrolysiert, anschließend über ein Agarosegel gereinigt und das jeweils isolierte cysE-DNA-

- 37 -

Fragment in den mit SacI und NsiI linearisierten Vektor pACYC184-LH (DSM 10172) ligiert.

Der jeweilige Ligaseansatz wurde in den cysteinauxotrophen cysE-Stamm JM15(CGSC#5042) transformiert und die Selektion auf cysteinfreiem, tetracyclinhaltigem (20 mg/L) Minimalmedium vorgenommen. Die aus dieser Klonierung hervorgegange Reihe an feedbackresistenten cysE-Plasmiden wurde als pACYC184/cysE (vgl. Fig. 9) bezeichnet, wobei jeder Klon mit der entsprechenden cysE-Allelnummer versehen wurde.

Die Bestimmung der enzymatischen Aktivität, der Hemmkonstante $K_{\dot{1}}$ sowie der Kreuzfütterungstest wurden analog der Beschreibung in Beispiel 1 vorgenommen.

Zur Bestimmung der Produktionskapazität in Flüssigmedium wurden 20 ml des Standardproduktionsmediums mit einer Einzelkolonie beimpft und 48 Stunden bei 30°C und 170 Upm inkubiert. Das Produktionsmedium bestand aus 15 g/L Glucose, 0,08 g/L Bactotrypton, 0,04 g/L Hefeextrakt, 5 mg/L Vitamin B1, 3 g/L KH_2PO_4 , 12 g/L K_2HPO_4 , 0,3 g/L $MgSO_4 \times 7 H_2O$, 0,1 g/L NaCl, 5 g/L (NH₄)₂SO₄, 14,7 mg/L CaCl₂ x 2 H₂O, 2 mg/LFeSO₄ x 2 H₂O, 1 g/L Na₃ Citrat x 2 H₂O, 5 g/L Na₂S₂O₃ x 5 H₂O, 1 ml/L Spurenelementlösung, 0,025 mg/L Tetracyclin. Die Spurenelementlösung setzte sich aus 0,15 g/L Na₂MoO₄ x 2 H_2O , 2,5 g/L H_3BO_3 , 0,7 g/L $CoCl_2 \times 6 H_2O$, 0,25 g/L $CuSO_4 \times$ 5 H_2O , 1,6 g/L $MnCl_2 \times 4$ H_2O und 0,3 g/L $ZnSO_4 \times 7$ H_2O zusammen. Nach 24 und 48 Stunden wurde jeweils eine Probe (10 μ l) entnommen, entsprechend verdünnt und im zellfreien Überstand die Produktkonzentration calorimetrisch nach Gaitonde, M. K. (1967), Biochem. J. 104, 627-633, bestimmt. Für den mit unterschiedlichen cysE-Mutanten transformierten Produktionsstamm JM15 wurden dabei Konzentrationen zwischen 50 und 300 mg/L an Cystein gemessen.

Beispiel 5

Konstruktion chromosomal kodierter, feedbackresistenter cysE-Allele mit Hilfe eines rekombinanten λ -Prophagen und Produktion von L-Cystein oder L-Cystein-abgeleiteten Produkten im 1 L-Fermenter

Zur Integration in die chromosomale "attachment site" (attx) wurden die cysE-Allele cysEIV, cysEX und cysEXI in das Plasmid pRS551 (Simons et al., 1987, Gene 53: 85-96) kloniert. Dazu wurde das jeweilige cysE-Allel durch PCR aus dem entsprechenden cysE-Plasmid amplifiziert. Die verwendeten Oligonukleotide cysE-fw1 und cysE-rev1 sind in Beispiel 1 beschrieben. Die Amplifizierung erfolgte wie in Beispiel 3 beschrieben. Die erhaltenen Fragmente wurden mit EcoRI/BamHI gespalten, über ein Agarosegel gereinigt und in den EcoRI/BamHI gespaltenen Vektor pRS551 ligiert. Hierbei entstanden die auf dem Vektor pRS551 basierenden rekombinanten Plasmide pRScysEIV, X und XI.

Durch die Herstellung eines Plattenlysats auf einem pRScysEtragenden recA⁺-Stamm (z.B. YMC9, ATCC 3397) mit dem λ RS45-Phagen wurde in vivo durch homologe Rekombination ein heterogenes lambda-Lysat erzeugt, das neben λ RS45-Phagen auch rekombinante cysE-Allele-tragende λ RS45-Derivate enthielt (Simons et al., 1987, Gene 53: 85-96).

Zur Selektion auf die rekombinanten RS45-Derivate wurde der cysE-Stamm JM15 verwendet, der mit dem heterogenen lambda-Lysat infiziert und anschließend auf Kanamycin-haltigen (25 mg/L) LB-Platten plattiert wurde. Die erhaltenen lysogenen, Kanamycin-resistenten Klone wurden dann auf ihre Fähigkeit getestet, auf Minimalmediumplatten ohne Cystein zu wachsen. Ein jeweils Cystein-prototropher Klon wurde ausgewählt und

für die Herstellung eines homogenen cysE- λ -Lysats (durch UV-Induktion, Simons et al., 1987, Gene 53: 85-96) verwendet.

Mit diesen jeweils erhaltenen homogenen cysE-\lambda-Lysaten wurde der Stamm JM 15 infiziert. Die daraus hervorgegangenen Stämme JM15att\lambda::cysE, wurden, wie in Beispiel 6 beschrieben, fermentiert. Die jeweiligen Medien enthielten anstelle von Tetracyclin als Selektionsagens jeweils 25 mg/L Kanamycin.

Die Ausbeuten an Cystein lagen mit cysEIV bei 0,5, mit cysEX bei 1,8 und mit cysEXI bei 2,1 g/L (vgl. Tab. 7).

Beispiel 6

Einfluß von verschiedenen, plasmidkodierten cysE-Allelen auf die Produktion von L-Cystein oder L-Cystein-abgeleiteten Produkten im 1 L-Fermenter unter Verwendung des Wirtsstammes JM15

20 mL, in einem 100 mL Erlenmeyerkolben befindliches LB Medium (1% Trypton, 0,5% Hefeextrakt, 0,5% NaCl) wurden mit einer Einzelkolonie des mit dem jeweiligen cysE-Plasmid transformierten Produktionsstammes JM15 (CGSC#5042) beimpft.

Nach 7-stündiger Inkubation im Bakterienschüttler (150 rpm, 30°C) wurden die jeweiligen Vorkulturen in 100 mL SM1-Medium überführt. Das SM1-Medium enthielt 5 g/L Glucose, 5 mg/L Vitamin B1, 3 g/L KH₂PO₄, 12 g/L K₂HPO₄, 0,3 g/L MgSO₄ x 7 H₂O, 0,1 g/L NaCl, 5 g/L (NH₄)₂SO₄, 14,7 mg/L CaCl₂ x 2 H₂O, 2 mg/L FeSO₄ x 2 H₂O, 1 g/L Na₃Citrat x 2 H₂O, 1 ml/L Spurenelementlösung, 25 mg/L Tetracyclin. Die Spurenelementlösung setzte sich zusammen aus 0,15 g/L Na₂MoO₄ x 2 H₂O, 2,5 g/L H₃BO₃, 0,7 g/L CoCl₂ x 6 H₂O, 0,25 g/L CuSO₄ x 5 H₂O, 1,6 g/L MnCl₂ x 4 H₂O und 0,3 g/L ZnSO₄ x 7 H₂O. Die Kulturen wurden in 1-L-Erlenmeyerkolben bei 30°

C für 17 h mit 150 rpm geschüttelt. Nach dieser Inkubation betrug die OD_{600} zwischen 4 und 5. Die weitere Fermentation wurde in Forschungsfermentern BIOSTAT M der Firma Braun-Melsungen durchgeführt. Ein Kulturgefäß mit 2 L Gesamtvolumen wurde benutzt.

Das Fermentationsmedium enthielt 15 g/L Glucose, 5 g/L NaCl, 0,3 g/L MgSO $_4$ x 7 H $_2$ O, 15 mg/L CaCl $_2$ x 2 H $_2$ O, 75 mg/L FeSO $_4$ x 7 H $_2$ O, 1 g/L Na $_3$ Citrat x 2 H $_2$ O, 1,5 g/L KH $_2$ PO $_4$, 1 ml Spurenelementlösung(siehe oben), 5 mg/L Vitamin B1, 2,5 g/L Hefeextrakt (Difco), 2,5 g/L Trypton (Difco) und 25 mg/L Tetracyclin.

Die Glucosekonzentration im Fermenter wurde zu Beginn durch Zupumpen einer 700 g/L (w/v) Glucoselösung (sterilisiert) auf einen Wert von 15 g/L und der pH-Wert durch Zupumpen von 25% NH40H-Lösung auf 7,0 eingestellt. Nach Erreichen einer OD600 von 10 wurde aus einer sterilen 100 g/L (w/v) Thiosulfat-Stammlösung 300 mg pro Stunde zugefüttert. 100 mL Vorkultur wurden zum Animpfen in das Fermentergefäß gepumpt. Das Anfangsvolumen betrug ca. 1 L. Die Kulturen wurden zunächst mit 400 rpm gerührt und mit 1,5 vvm einer über einen Sterilfilter entkeimten Preßluft begast. Die Fermentation wurde bei einer Temperatur von 30°C durchgeführt.

Der pH-Wert wurde durch automatische Korrektur mit 25 % NH4OH auf einem Wert von 7,0 gehalten. Die Sauerstoffsättigung in der Fermentationsbrühe sollte zu keinem Zeitpunkt der Fermentation unter 20 % abfallen, sie wurde über die Rührgeschwindigkeit kontrolliert. In zwei- bis dreistündigem Abstand wurden der Glukosegehalt der Nährlösung, die optische Dichte und der Cysteingehalt ermittelt. Die Bestimmung des Glukosegehalts erfolgte enzymatisch mit Hilfe eines Glukoseanalysators der Firma

YSI. Die Glukosekonzentration wurde durch kontinuierliches Zufüttern zwischen 10 und 20 g/L eingestellt.

Der Produktgehalt des Mediums wurde aus dem zellfreien Überstand der Probe calorimetrisch nach Gaitonde, M. K. (1967), Biochem. J. 104, 627 - 633, bestimmt.

Nach 44-50 h wurde die Fermentation abgebrochen. Die produzierten Cysteinmengen in g/L nach 48 h sind in Tabelle 7 zusammengefaßt.

Tab. 7: Cysteinausbeute des Produktionsstammes JM 15, transformiert mit unterschiedlichen cysE-Allelen (1L Fermenter)

cysE-Allel	Cysteinausbeute [g/L]
	[48 h]
pACYC184/cysEIV	1,6
pACYC184/cysEV	1,3
pACYC184/cysEVI	1,4
pACYC184/cysEX	3,4
pACYC184/cysEXI	3,4
pACYC184/cysEXII	1,2
pACYC184/cysEXIV	2,3
pACYC184/cysEXV	3,0
pACYC184/cysEXVI	2,2
pACYC184/cysEXXIII	2,7
pACYC184/cysEDel255	3,9

Beispiel 7

Produktion von L-Cystein oder L-Cystein abgeleiteten Produkten mit Corynebakterien

Die feedbackresistenten cysE-Allele cysEIV, cysEX, cysEXI und cysEXIV (vgl. Tab. 2 in Beispiel 1) wurden mit den

Restriktionsenzymen BamHI und EcoRI (Fa. Boehringer Mannheim) aus ihren entsprechenden Plasmiden gespalten und das jeweils 1,15 kb große DNS-Fragment über ein Agarosegel gereinigt und isoliert. Das jeweilige DNS-Fragment wurde durch Einwirkung des Klenow-Fragments der DNS-Polymerase I aus E. coli (Fa. Boehringer Mannheim) glattendig gemacht. Der Vektor pWST1 wurde mit dem Restriktionsenzym SmaI (Fa. Boehringer Mannheim) hydrolysiert und mit dem glattendigen DNS-Fragment mittels T4 DNS-Ligase verknüpft. Der Vektor pWST1 ist ein E.coli/Corynebakterien-Schaukelvektor und kann sowohl in E. coli als auch in Corynebakerien replizieren. Das corynebakterielle Replikon dieses Vektors stammt aus dem Stamm Corynebacterium glutamicum ATCC 19223. Die Herstellung des Vektors pWST1 ist in US-A-4,965,197 beschrieben. Der Ligationsansatz wurde benutzt, um die für Cystein auxotrophe Mutante JM15 zu transformieren. Die komplementierenden Plasmide wurden entsprechend ihrer insertierten cysE-Allele pWST1-cysEIV, pWST1-cysEX, pWST1-cysEXI und pWST1-cysEXIV bezeichnet.

Die pWST1-cysE-Plasmide wurden benützt, um das Corynebacterium glutamicum ATCC21851 zu transformieren. Die Transformation erfolgte über Elektroporation nach der bei Liebl, W. et al., 1989, FEMS Microbiol. Letters, 65, 299-304 ausführlich geschilderten Technik. Die Selektion der rekombinanten Klone erfolgte über die plasmidkodierte Kanamycinresistenz auf Agarplatten mit 25 mg/L Kanamycin.

Die Fermentation erfolgte analog den in Beispiel 6 beschriebenen Bedingungen mit der Ausnahme, daß anstelle von Tetracyclin Kanamycin in der Konzentration von 50 mg/L als Selektionsantibiotikum verwendet wurde.

- 43 -

In der Fermentation zeigte sich, daß der Stamm, der das cysEXI-Allel auf einem Plasmid trägt, die höchsten Cystein-Ausbeuten erreicht.

- 44 -

SEQUENZPROTOKOLL

(1) ALLGEMEINE ANGABEN:

- (i) ANMELDER:
 - (A) NAME: Consortium fuer elektrochemische Industrie, GmbH
 - (B) STRASSE: Zielstattstr. 20
 - (C) ORT: Muenchen
 - (D) BUNDESLAND: Bayern
 - (E) LAND: Germany
 - (F) POSTLEITZAHL: 81379
 - (G) TELEFON: 089/748440
 - (H) TELEFAX: 089/74844350
 - (I) TELEX: 5215553 cons d
- (ii) BEZEICHNUNG DER ERFINDUNG: Verfahren zur Herstellung von O-Acetylserin L-Cystein und L-Cystein-verwandten Produkten
- (iii) ANZAHL DER SEQUENZEN: 25
 - (iv) COMPUTER-LESBARE FASSUNG:
 - (A) DATENTRÄGER: Floppy disk
 - (B) COMPUTER: IBM PC compatible
 - (C) BETRIEBSSYSTEM: PC-DOS/MS-DOS
 - (D) SOFTWARE: PatentIn Release #1.0, Version #1.30 (EPA)

- 45 -

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 1:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 42 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-fw1
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 1:

GCCTGGATCC TGCAGTCGAC CTGGCGCATC GCTTCGGCGT GG

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 2:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 41 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"

- 45 -

(vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:

- (A) BIBLIOTHEK: synthetic
- (B) CLON(E): cysE-rev1
- (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 2:

GTAGGAGCTC TGCAGAATTC GGGTATCCGG GAGCGGTATT G

41

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 3:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 18 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Mut-1
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 3:

- 47 -

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 4:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 18 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Mut-2
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 4:

CGTCGTTGAT GAACGCC

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 5:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 21 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"

(vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:

- (A) BIBLIOTHEK: synthetic
- (B) CLON(E): cysE-Mut-3
- (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 5:

CCGCCGCATA CCACCGCCGT T

21

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 6:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 24 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Mut-6
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 6:

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 7:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 24 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Mut-10
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 7:

GTCGTTGGTG AAGCGGCGGT GATT

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 8:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 38 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"

- 50 -

(vii)	UNMITTELBARE	HERKUNFT:
-------	--------------	-----------

- (A) BIBLIOTHEK: synthetic
- (B) CLON(E): cysE-LHfw1
- (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 8:

TGGACCAGAG CTCTGGCTGG CGCATCGCTT CGGCGTTG

38

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 9:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Del270
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 9:

CTCGATGCAT TACGTATTAC CCATACTCAA ATCTATGGTT AATACC

- 51 -

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 10:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Del268
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 10:

CTCGATGCAT TACGTATTAC TCAAATGTAT GGTTAATACC GTTGAA

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 11:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"

- 52 -

(vii) U	JNMITTELBARE	HERKUNFT:
---------	--------------	-----------

- (A) BIBLIOTHEK: synthetic
- (B) CLON(E): cysE-Del263
- (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 11:

CTCGATGCAT TACGTATAAA ATACCGTTGA AATGCTGGTC CATATC

46

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 12:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Del259
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 12:

CTCGATGCAT TACGTATTAA TGCTGGTCCA TATCCATTGA TGGCTT

- 53 -

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 13:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Del258
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 13:

CTCGATGCAT TACGTATTAC TGGTCCATAT CCATTGATGG CTTATC

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 14:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 47 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"

(vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:

- (A) BIBLIOTHEK: synthetic
- (B) CLON(E): cysE-Del257
- (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 14:

CTCGATGCAT TACGTATTAG TCCATATCCA TTGATGGCTT ATCGCTG

47

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 15:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Del256
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 15:

CTCGATGCAT TACGTATTAC ATATCCATTG ATGGCTTATC GCTGTC

PCT/EP96/04613

- 55 -

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 16:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Del255
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 16:

CTCGATGCAT TACGTATTAA TCCATTGATG GCTTATCGCT GTCTGG

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 17:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"

- 56 -

- (A) BIBLIOTHEK: synthetic
- (B) CLON(E): cysE-Del250
- (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 17:

CTCGATGCAT TACGTATTAA TCGCTGTCTG GTTTACCGAC AATACG

46

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 18:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Del249
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 18:

CTCGATGCAT TACGTATTAG CTGTCTGGTT TACCGACAAT ACGAGC

- 57 -

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 19:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Del248
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 19:

CTCGATGCAT TACGTATTAG TCTGGTTTAC CGACAATACG AGCCGG

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 20:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"

- 58 -

(vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:

- (A) BIBLIOTHEK: synthetic
- (B) CLON(E): cysE-Del245
- (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 20:

CTCGATGCAT TACGTATTAA CCGACAATAC GAGCCGGAAC GCCAGC

46

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 21:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Del239
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 21:

CTCGATGCAT TACGTATTAA ACGCCAGCGG CGGTGGTATC CGGCGG

- 59 -

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 22:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 46 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"
 - (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:
 - (A) BIBLIOTHEK: synthetic
 - (B) CLON(E): cysE-Del227
 - (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 22:

CTCGATGCAT TACGTATTAC AGCACCACGG AACCTGCGCC AATCTT

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 23:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 38 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Einzelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Sonstige Nucleinsäure
 - (A) BESCHREIBUNG: /desc = "oligonucleotide"

- 60 -

(vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:

- (A) BIBLIOTHEK: synthetic
- (B) CLON(E): cysE-LHrev1
- (xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 23:

CTCGATGCAT TACGTAGGGG TATCCGGGAG CGGTATTG

- (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 24:
 - (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 273 Aminosäuren
 - (B) ART: Aminosäure
 - (C) STRANGFORM:
 - (D) TOPOLOGIE: linear
 - (ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein
 - (vi) URSPRÜNLICHE HERKUNFT:
 - (A) ORGANISMUS: Escherichia coli
 - (B) STAMM: W3110

- 61 -

(xi)	SEQUENZBESCHREIBUNG:	SEQ	ID	NO:	24:
------	----------------------	-----	----	-----	-----

Met Ser Cys Glu Glu Leu Glu Ile Val Trp Asn Asn Ile Lys Ala Glu
1 5 10 15

Ala Arg Thr Leu Ala Asp Cys Glu Pro Met Leu Ala Ser Phe Tyr His 20 25 30

Ala Thr Leu Leu Lys His Glu Asn Leu Gly Ser Ala Leu Ser Tyr Met 35 40 45

Leu Ala Asn Lys Leu Ser Ser Pro Ile Met Pro Ala Ile Ala Ile Arg 50 55 60

Glu Val Val Glu Glu Ala Tyr Ala Ala Asp Pro Glu Met Ile Ala Ser 65 70 75 80

Ala Ala Cys Asp Ile Gln Ala Val Arg Thr Arg Asp Pro Ala Val Asp 85 90 95

Lys Tyr Ser Thr Pro Leu Leu Tyr Leu Lys Gly Phe His Ala Leu Gln
100 105 110

Ala Tyr Arg Ile Gly His Trp Leu Trp Asn Gln Gly Arg Arg Ala Leu 115 120 125

Ala Ile Phe Leu Gln Asn Gln Val Ser Val Thr Phe Gln Val Asp Ile 130 135 140

His Pro Ala Ala Lys Ile Gly Arg Gly Ile Met Leu Asp His Ala Thr 145 150 155 160

Gly Ile Val Val Gly Glu Thr Ala Val Ile Glu Asn Asp Val Ser Ile 165 170 175 - 62 -

Leu Gln Ser Val Thr Leu Gly Gly Thr Gly Lys Ser Gly Gly Asp Arg 180 185 190

His Pro Lys Ile Arg Glu Gly Val Met Ile Gly Ala Gly Ala Lys Ile 195 200 205

Leu Gly Asn Ile Glu Val Gly Arg Gly Ala Lys Ile Gly Ala Gly Ser 210 215 220

Val Val Leu Gln Pro Val Pro Pro His Thr Thr Ala Ala Gly Val Pro 225 230 235 240

Ala Arg Ile Val Gly Lys Pro Asp Ser Asp Lys Pro Ser Met Asp Met 245 250 255

Asp Gln His Phe Asn Gly Ile Asn His Thr Phe Glu Tyr Gly Asp Gly 260 265 270

Ile

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 25:

- (i) SEQUENZKENNZEICHEN:
 - (A) LÄNGE: 1135 Basenpaare
 - (B) ART: Nucleotid
 - (C) STRANGFORM: Doppelstrang
 - (D) TOPOLOGIE: linear
- (ii) ART DES MOLEKÜLS: Genom-DNA
- (vi) URSPRÜNLICHE HERKUNFT:
 - (A) ORGANISMUS: Escherichia coli
 - (B) STAMM: W3110

- 63 -

(vii) UNMITTELBARE HERKUNFT: (B) CLON(E): pPC43

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 25:

TCCGCGAACT GGCGCATCGC TTCGGCGTTG AAATGCCAAT AACCGAGGAA ATTTATCAAG 60 TATTATATTG CGGAAAAAAC GCGCGCGAGG CAGCATTGAC TTTACTAGGT CGTGCACGCA 120 AGGACGAGCG CAGCAGCCAC TAACCCCAGG GAACCTTTGT TACCGCTATG ACCCGGCCCG 180 CGCAGAACGG GCCGGTCATT ATCTCATCGT GTGGAGTAAG CAATGTCGTG TGAAGAACTG 240 GAAATTGTCT GGAACAATAT TAAAGCCGAA GCCAGAACGC TGGCGGACTG TGAGCCAATG 300 CTGGCCAGTT TTTACCACGC GACGCTACTC AAGCACGAAA ACCTTGGCAG TGCACTGAGC . 360 TACATGCTGG CGAACAAGCT GTCATCGCCA ATTATGCCTG CTATTGCTAT CCGTGAAGTG 420 GTGGAAGAAG CCTACGCCGC TGACCCGGAA ATGATCGCCT CTGCGGCCTG TGATATTCAG 480 GCGGTGCGTA CCCGCGACCC GGCAGTCGAT AAATACTCAA CCCCGTTGTT ATACCTGAAG 540 GGTTTTCATG CCTTGCAGGC CTATCGCATC GGTCACTGGT TGTGGAATCA GGGGCGTCGC 600 GCACTGGCAA TCTTTCTGCA AAACCAGGTT TCTGTGACGT TCCAGGTCGA TATTCACCCG 660 GCAGCAAAAA TTGGTCGCGG TATCATGCTT GACCACGCGA CAGGCATCGT CGTTGGTGAA 720 ACGGCGGTGA TTGAAAACGA CGTATCGATT CTGCAATCTG TGACGCTTGG CGGTACGGGT 780 AAATCTGGTG GTGACCGTCA CCCGAAAATT CGTGAAGGTG TGATGATTGG CGCGGGCGCG 840

PCT/EP96/04613

- 64 -

AAAATCCTCG	GCAATATTGA	AGTTGGGCGC	GGCGCGAAGA	TTGGCGCAGG	TTCCGTGGTG	900
CTGCAACCGG	TGCCGCCGCA	TACCACCGCC	GCTGGCGTTC	CGGCTCGTAT	TGTCGGTAAA	960
CCAGACAGCG	ATAAGCCATC	AATGGATATG	GACCAGCATT	TCAACGGTAT	TAACCATACA	1020
PTTGAGTATG	GGGATGGGAT	CTAATGTCCT	GTGATCGTGC	CGGATGCGAT	GTAATCATCT	1080
ATCCGGCCTA	CAGTAACTAA	TCTCTCAATA	CCGCTCCCGG	ATACCCCAAC	TGTCG	1135

INTERNATIONALES FORMBLATT

Consortium für elektrochem. Industrie GmbH Zielstattstr. 20 81379 München

LEBENSFÄHIGKEITSBESCHEINIGUNG ausgesteilt gemaß Regel 10.2 von der unten angegebenen INTERNATIONALEN HINTERLEGUNGSSTELLE

I. HINTERLEGER	II. KENNZEICHNUNG DES MIKROORGANISMUS			
Name: Consortium für elektrochem. Industrie GmbH Anschrift: Zielstattstr. 20 81379 München	Von der INTERNATIONALEN HINTERLEGUNGSSTELLE zugeteilte EINGANGSNUMMER: DSM 10173 Datum der Hinterlegung oder Weiterleitung!: 1995-08-18			
III. LEBENSFÄHIGKEITSBESCHEINIGUNG				
Die Lebensfähigkeit des unter II genannten Mikroorganismus ist am 1995-08-18 gepruft worden. Zu diesem Zeitpunkt war der Mikroorganismus (X) lebensfähig () nicht mehr lebensfähig IV. BEDINGUNGEN, UNTER DENEN DIE LEBENSFÄHIGKEITSPRÜFUNG DURCHGEFÜHRT WORDEN IST*				
V. INTERNATIONALE HINTERLEGUNGSSTELLE				
Name: DSM-DEUTSCHE SAMMLUNG VON MIKROORGANISMEN UND ZELLKULTUREN GmbH Anschrift: Mascheroder Weg 1b D-38124 Braunschweig	Unterschrift(en) der zur Vertretung der internationalen Hinterlegungsstelle befügten Person(en) oder des (der) von ihr ermachtigten Bediensteten: Datum: 1995-08-23			

Angabe des Datums der Ersthinterlegung. Wenn eine erneute Hinterlegung oder eine Weiterleitung vorgenommen worden ist. Angabe des Datums der jeweils letzten erneuten Hinterlegung oder Weiterleitung.
In den in Regel 10.2 Buchstabe a Ziffer is und iss vorgesehenen Fallen Angabe der letzten Lebensfähigkeitsprufung.

Zutreifendes ankreuzen.

Ausfüllen, wenn die Angaben beantragt worden sind und wenn die Ergebnisse der Prufung negativ waren.

INTERNATIONALES FORMBLATT

Consortium für elektrochem. Industrie GmbH Zielstattstr. 20 81379 München

EMPFANGSBESTÄTIGUNG BEI ERSTHINTERLEGUNG. ausgestellt gemäß Regei 7.1 von der unten angegebenen INTERNATIONALEN HINTERLEGUNGSSTELLE

I. KENNZEICHNUNG DES MIKROORGANISMUS	·
Vom HINTERLEGER zugeteiltes Bezugszeichen: JM3 9	Von der INTERNATIONALEN HINTERLEGUNGSSTELLE zugeteilte EINGANGSNUMMER: DSM 10173
II. WISSENSCHAFTLICHE BESCHREIBUNG UND/ODER VORGESCHLA	GENE TAXONOMISCHE BEZEICHNUNG
Mit dem unter 1. bezeichneten Mikroorganismus wurde (X) eine wissenschaftliche Beschreibung	4
(X) eine wissenschaftliche Dezenbergs (X) eine vorgeschlagene taxonomische Bezeichnung eingereicht. (Zureffendes ankreuzen).	
III. EINGANG UND ANNAHME	
Diese internationale Hinterlegungsstelle nimmt den unter I bezeichneten Mikro Ersthinterlegung) eingegangen ist.	oorganismus an, der bei ihr am 1995-08-18 (Datum der
IV. EINGANG DES ANTRAGS AUF UMWANDLUNG	
Der unter I bezeichnete Mikroorganismus ist bei dieser Internationalen Hinter hinterlegung) und ein Antrag auf Umwandlung dieser Erschinterlegung in eine eingegangen (Datum des Eingangs des Antrags auf Umwandlung).	legungsstelle am eingegangen (Datum der Erst- e Hinterlegung gemaß Budapester Vertrag ist am
V. INTERNATIONALE HINTERLEGUNGSSTELLE	
Name: DSM-DEUTSCHE SAMMLUNG VON MIKROORGANISMEN UND ZELLKULTUREN GmbH Anschrift: Mascheroder Weg 1b D-38124 Braunschweig	Unterschrift(en) der zur Vertretung der internationalen Hinterlegungsstelle befugten Person(en) oder des (der) von ihr ermachtigten Bediensteten: Datum: 1995-08-23

Formblatt DSM-BP/4 (einzige Seite) 07/94

Falls Regel 6.4 Buchstabe d zutrifft, ist dies der Zeitpunkt, zu dem der Status einer internationalen Hinterlegungsstelle erworben worden ist.

1	Fr	ein:	hee	rkis	rung
٠.	£ 11	5194	1055	1 K I W	1 4114

	1. Freigabeerklarung	- 6 -
_	Hiermit wird das Hinterlegungsinstitut : Name	
	Deutsche Sammlung von Mikroorganismen	
[Mascheroder Weg 1b, 3300 Braunschweig	
U	unwiderruflich ermächtigt, Proben des Mikroorganismus	
	wissenschaftliche Bereichnung E. Coli JM39	
	Bezeichnung durch den Anmeider JM39	
•	der in der deutschen Patentanmeldung P	genani
j	ab der ersten Veröffentlichung der Anmeidungsunterlagen (durch Offenlegung oder Patenterteilung) au jeden Dritten abzugeben.	_
,	Für die mit dem Patenterteilungsverfahren befaßten Behörden und Gerichte gilt die Freigabeerklärung aus ersten Veröffentlichung der Anmeldungsunterlagen. Auf das Recht zur Rückforderung oder Zerstörung der Kultur des Mikroorganismus ab der ersten Veröffe	
	meldungsunterlagen wird unwiderruflich verzichtet. Die Abgebe der Probe soll zu folgenden Bedingungen") erfolgen:	
	keine Einschränkung	
(Ort. Catum	(
, .	München, 11.08.95	nmelaers)
	1) Soweit nicht Bestimmungen des Hinterlegungslandes oder Hinterlegungsinstituts eine Freigabe ohne Bedingungen de Bedingungen eingefügt werden: Der Bmpfänger muß:	vorsehen, kännen
)	gegenüber der Hinterlegungssteile Namen und Adresse angeben, die dem Hinterleger von der Hinterlegungsstelle auf eine verbflichtende Erklärung gegenüber dem Hinterleger abgeben, bis zum Ablauf des Patentschutzes al. die Probe nicht an andere Personen weiterzugeben. bl. die Probe nicht aus dem Geltungsbereich des Patentgesetzes zu bringen.	Wunsch mitgeteilt
	II. Bestätigung	
	Es wird folgendes bestätigt: Der oben bezeichnete Mikroorganismus ist in vermehrungsfähigem Zustand	
;	am 18.8.1995 hier hinterlegt worden und hat die H	interlegungsbez
	DSM 10173	e:
,	Die Dauer der Hinterlegung beträgt mindestens 20 Jahre, gerechnet von dem auf den Anmeldetag der obe enmeldung folgenden Tag, d.h. vom	Rachtrist von 5 . es auf die obenç
، (nannte Patentanmeldung erteilten Patent, Vermehrungsfähige Proben dieser Kultur werden während des j unter den oben genannten Voraussetzungen nach Maßgabe der nationalen Bestimmungen über den Verke	hr mit den Mikr
) 1	organismen an den abgegeben, der die hierfür vorgesehene Gebühr entrichtet. Vor Ablauf der genannten 1 terlegung durch uns beendet werden, wenn der Mikroorganismus in eine andere Sammlung überführt wird Aufbewahrungsdauer und den freien Zugang zum Mikroorganismus gewährleistet.	
1	Für die Ausfuhr der Kultur in die Bundesrepublik Deutschland bestehen derzeit keine Beschränkungen.	
	die falgenden Beschränkungen:	Similar
	won Ministration	smen und
	Cetum 24.08.1995 Mascheroder Wen Tel: 0531 / 26: 2	Tschweig

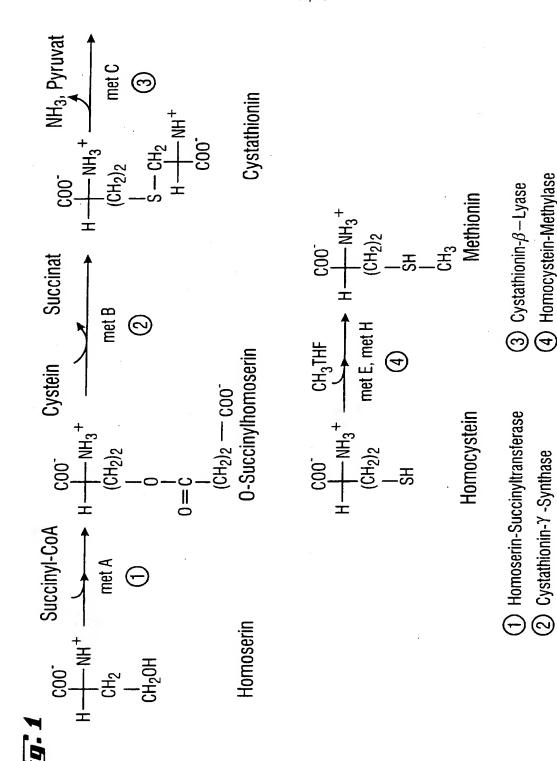
P 2750

Patentansprüche

- 1. Serin-Acetyltransferase, die eine im Vergleich zum Wildtyp-Enzym reduzierte Sensitivität gegenüber dem Inhibitor L-Cystein aufweist und deren Proteinsequenz im Vergleich zur Wildtyp-Sequenz mindestens eine Mutation oder Deletion aufweist, dadurch gekennzeichnet, daß die Mutation im Sequenzbereich von Aminosäure in Position 97 bis einschließlich der Aminosäure in Position 273 liegt oder die Deletion im carboxyterminalen Sequenzbereich ab der Aminosäure in Position 227 liegt, wobei Position 1 das Startmethionin aus Fig. 5 (SEQ ID NO: 1) ist und wobei die Mutation von Met zu Ile in Position 256 ausgeschlossen ist.
- Serin-Acetyltransferase gemäß Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß sie eine Inhibitorkonstante K_i von 0,005 bis 2,3 mM in Gegenwart von 1 mM L-Serin und 0,1 mM Acetyl-CoA hat.
- 3. Serin-Acetyltransferase gemäß Anspruch 1 oder 2, dadurch gekennzeichnet, daß ihre Proteinsequenz die Aminosäureaustausche mindestens einer der in Tab. 1a oder 1b genannten cysE Mutanten umfaßt.
- 4. DNS-Sequenz, welche für eine Serin-Acetyltransferase gemäß einem der Ansprüche 1 bis 3 kodiert.
- 5. DNS-Sequenz, welche für eine Serin-Acetyltransferase kodiert, die eine im Vergleich zum Wildtyp-Enzym reduzierte Sensitivität gegenüber dem Inhibitor L-Cystein aufweist, dadurch gekennzeichnet, daß sie von bp 510 bis bp 1040 mindestens eine Mutation aufweisen, wobei bp 1 die ersten Base aus Fig. 6 (SEQ ID NO: 2) ist, wobei die Mutation von Guanin nach Adenin in

Position 990 ausgeschlossen ist.

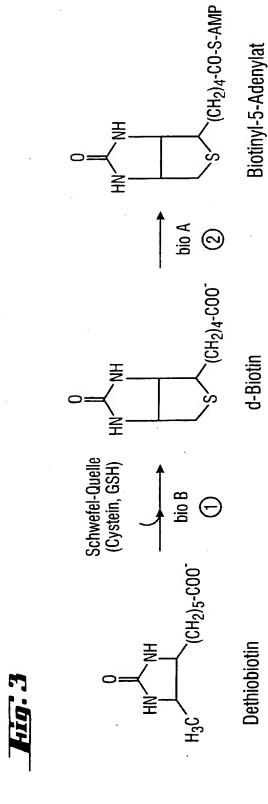
- 6. Mikroorganismen, dadurch gekennzeichnet, daß sie einen durch zumindest eine DNS-Sequenz gemäß Anspruch 4 oder 5 deregulierten Cysteinstoffwechsel besitzen.
- 7. Verfahren zur Herstellung von O-Acetylserin, L-Cystein oder von L-Cystein abgeleiteten Produkten, dadurch gekennzeichnet, daß Mikroorganismen gemäß Anspruch 6 in an sich bekannter Weise in einem Nährmedium kultiviert werden.
- 8. Verfahren gemäß Anspruch 7, dadurch gekennzeichnet, daß das Nährmedium eine ausreichende Menge an Schwefeldonoren enthält.
- 9. Verfahren gemäß Anspruch 8, dadurch gekennzeichnet, daß als Schwefeldonor Thiosulfat verwendet wird.



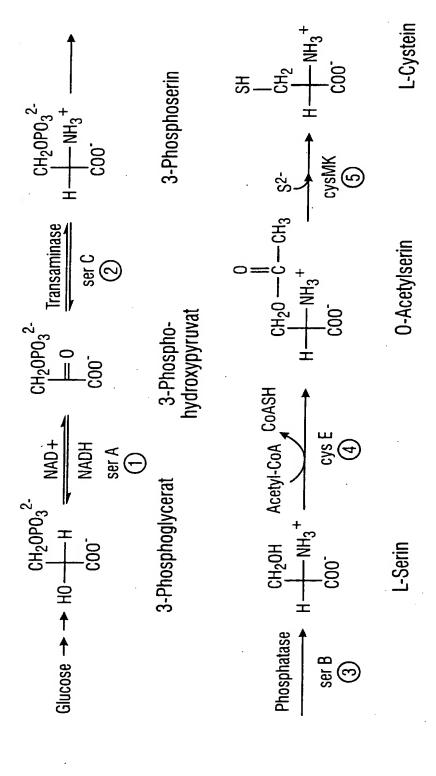
(3) Cystathionin- β -Lyase (4) Homocystein-Methylase

CH3THF: N5-Methyltetrahydrofolat

(1) Y -Glutamylcystein-Synthetase(2) Glutathion-Synthetase



Biotin Synthetase
 Biotin Holoenzym-Synthetase



4 L-Serin-Acetyltransferase5 0-Acetylserin-Sulfhydrylase

3 3-Phosphoserin-Phosphatase

(1) 3-Phosphoglycerat-Dehydrogenase

(2) 3-Phosphoserin-Aminotransferase

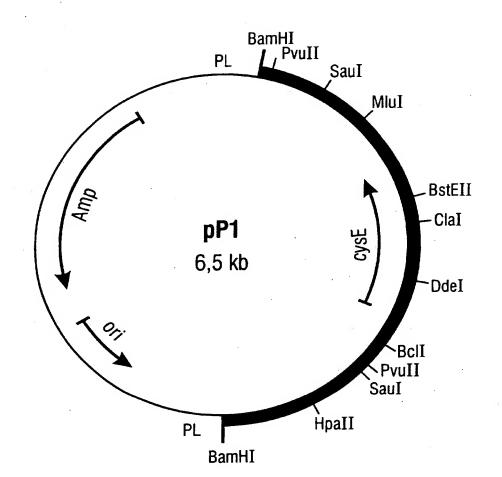
Hig: S

1	MSCEELEIVW	NNIKAEARTL	ADCEPMLASF	YHATLLKḤEN	LGSALSYMLA
51	NKLSSPIMPA	IAIREVVEEA	YAADPEMIAS	AACDIQAVRT	RDPAVDKYST
.01	PLLYLKGFHA	LQAYRIGHWL	WNQGRRALAI	FLQNQVSVTF	QVDIHPAAKI
.51	GRGIMLDHAT	GIVVGETAVI	ENDVSILQSV	TLGGTGKSGG	DRHPKIREGV
201	MIGAGAKILG	NIEVGRGAKI	GAGSVVLQPV	PPHTTAAGVP	ARIVGKPDSI
) E 1	VDCMDMDOUE	NCINHTEEVC	DGT -		

<u> Hig: 6</u>

1	TCCGCGAACTGGCGCATCGCTTCGGCGTTGAAATGCCAATAACCGAGGAAATTTATCAA
61	TATTATATTGCGGAAAAAACGCGCGCGAGGCAGCATTGACTTACTAGGTCGTGCACGCA
121	AGGACGAGCGCAGCACTAACCCCAGGGAACCTTTGTTACCGCTATGACCCGGCCCC
181 1	CGCAGAACGGGCCGGTCATTATCTCATCGTGTGGAGTAAGCAATGTCGTGTGAAGAACTC MetSerCysGluGluLeu
241 7	GAAATTGTCTGGAACAATATTAAAGCCGAAGCCAGAACGCTGGCGGACTGTGAGCCAATGGCULLEVALLEVALLEVALLEVALLEVALLEVALLEVALLEV
301 27	CTGGCCAGTTTTTACCACGCGACGCTACTCAAGCACGAAAACCTTGGCAGTGCACTGAGCLeuAlaSerPheTyrHisAlaThrLeuLeuLysHisGluAsnLeuGlySerAlaLeuSer
361 47	TACATGCTGGCGAACAAGCTGTCATCGCCAATTATGCCTGCTATTGCTATCCGTGAAGTGTYMEtLeuAlaAsnLysLeuSerSerProIleMetProAlaIleAlaIleArgGluVal
421 67	GTGGAAGAGCCTACGCCGCTGACCCGGAAATGATCGCCTCTGCGGCCTGTGATATTCAGVA1GluGluAlaTyrAlaAlaAspProGluMetIleAlaSerAlaAlaCysAspIleGln
481 87	GCGGTGCGTACCCGCGACCCGGCAGTCGATAAATACTCAACCCCGTTGTTATACCTGAAGA1aValArgThrArgAspProAlaValAspLysTyrSerThrProLeuLeuTyrLeuLys
541 107	GGTTTTCATGCCTTGCAGGCCTATCGCATCGGTCACTGGTTGTGGAATCAGGGGCGTCGCGCGTPheHisAlaLeuGlnAlaTyrArgIleGlyHisTrpLeuTrpAsnGlnGlyArgArg
601 127	GCACTGGCAATCTTTCTGCAAAACCAGGTTTCTGTGACGTTCCAGGTCGATATTCACCCGAlaLeuAlaIlePheLeuGlnAsnGlnValSerValThrPheGlnValAspIleHisPro
661 147	GCAGCAAAAATTGGTCGCGGTATCATGCTTGACCACGCGACAGGCATCGTCGTTGGTGAAAlaAlaLysIleGlyArgGlyIleMetLeuAspHisAlaThrGlyIleValValGlyGlu
721 167	ACGGCGGTGATTGAAAACGACGTATCGATTCTGCAATCTGTGACGCTTTGGCGGTACGGGTThrAlaValIleGluAsnAspValSerIleLeuGlnSerValThrLeuGlyGlyThrGly
781 187	AAATCTGGTGGTGACCGTCACCCGAAAATTCGTGAAGGTGTGATGATTGGCGCGGGCGCGCGC
841 207	AAAATCCTCGGCAATATTGAAGTTGGGCGCGCGCGAAGATTGGCGCAGGTTCCGTGGTG LysIleLeuGlyAsnIleGluValGlyArgGlyAlaLysIleGlyAlaGlySerValVal
901 227	CTGCAACCGGTGCCGCCGCATACCACCGCCGCTGGCGTTCCGGCTCGTATTGTCGGTAAA LeuGlnProValProProHisThrThrAlaAlaGlyValProAlaArgIleValGlyLys
961 247	CCAGACAGCGATAAGCCATCAATGGATATGGACCAGCATTTCAACGGTATTAACCATACA ProAspSerAspLysProSerMetAspMetAspGlnHisPheAsnGlyIleAsnHisThr
	${\tt TTTGAGTATGGGGATGGGATCTAATGTCCTGTGATCGTGCCGGATGCGATGTAATCATCTPheGluTyrGlyAspGlyIleEnd}$
1081	ATCCGGCCTACAGTAACTAATCTCTCAATACCGCTCCCGGATACCCCAACTGTCG-1135

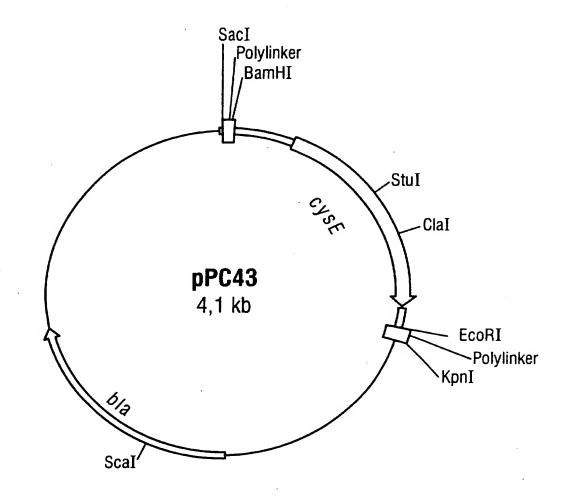
Hig: 7



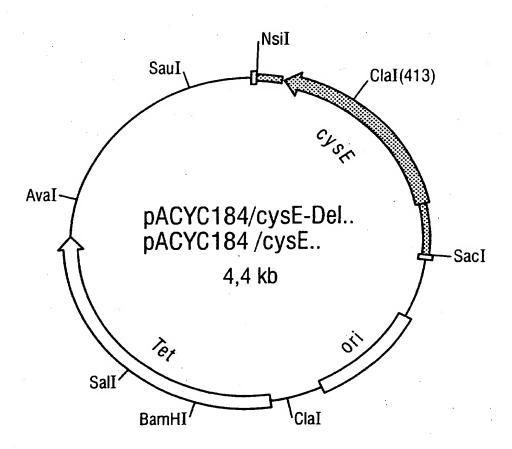
Restriktionskarte des Plasmids pP1

pUC18; _____chromosomale DNA; PL: Polylinker

Hig: 8



Hig: 9



INTERNATIONAL SEARCH REPORT

In tonal Application No
PCT/EP 96/04613

A. CLASSI IPC 6	IFICATION OF SUBJECT MATTER C12N15/54 C12N9/10 C12N1/3	21 C12P13/12	
According t	to International Patent Classification (IPC) or to both national cla	assification and IPC	Manager of the Control of the Contro
	S SEARCHED		
IPC 6	documentation searched (classification system followed by classifi C12N C12P	cation symbols)	
Documenta	tion searched other than minimum documentation to the extent th	at such documents are included in the fields	searched
Electronic	data base consulted during the international search (name of data	base and, where practical, search terms used	
C. DOCUM	MENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the	e relevant passages	Relevant to claim No.
×	THE JOURNAL OF GENERAL MICROBIO vol. 133, no. 3, March 1987, pages 515-525, XP000617605 DAGMAR DENK ET AL.: "L-Cystein biosynthesis in Escherichia col Nucleotide sequence and express Serine Acetyltransferase (cysE) the wild-type and a Cysteine -e	e i: ion of the gene from	1-6
Y	mutant" cited in the application	XXI C I II J	7-9
	see abstract see page 517, paragraph 6 see page 518, paragraph 1 - pag paragraph 1; figure 2 see page 521, paragraph 2 - pag paragraph 1		
		-/	
X Fur	ther documents are listed in the continuation of box C.	Patent family members are listed	in annex.
* Special categories of cited documents: 'A' document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance. 'E' earlier document but published on or after the international filing date. 'L' document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified). 'O' document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means. 'P' document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed.		To later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention. "X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone. "Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art. "A" document member of the same patent family	
Date of the	actual completion of the international search	Date of mailing of the international s	earch report
2	7 February 1997	14.03.97	
Name and	mailing address of the ISA European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2 NL - 2280 HV Rijswijk Tel. (- 31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl, Fax: (+ 31-70) 340-3016	Authonzed officer Montero Lopez, B	

1

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

In: Monal Application No
PUT/EP 96/04613

		PUT/EP 9	96/04613
	(don) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages		Relevant to claim No.
Y	THE JOURNAL OF GENERAL MICROBIOLOGY, vol. 133, no. 10, October 1987, pages 2719-2725, XP000618706 AGNIESZKA E. SIRKO ET AL.: "Identification of the Escherichia colicysM gene encoding O-Acetylserine sulphydrylase B by cloning with Mini-Mu-lac containing a plasmid replicon" cited in the application see page 2719, last paragraph see page 2720, last paragraph - page 2721, paragraph 1 see page 2724, paragraph 2		7-9
			·
		•	
			*
ļ			·
-			
		•	
Ì			
	•		
			·
- 1			

1

INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Int ronales Aktenzeichen
PUT/EP 96/04613

			, , , , , , , , , , , , , , , , , , ,
A. KLASS IPK 6	ifizierung des anmeldungsgegenstandes C12N15/54 C12N9/10 C12N1/2	C12P13/12	
	nternationalen Patentklassifikation (IPK) oder nach der nationalen K	Jassifikation und der IPK	
	RCHIERTE GEBIETE		
Recherchier 1PK 6	rter Mindestprufstoff (Klassifikationssystem und Klassifikationssymt C12N C12P		
Recherchier	rte aber nicht zum Mindestprüfstoff gehörende Veröffentlichungen, s	oweit diese unter die recherchierten Gebiet	e failen
Während de	er internationalen Recherche konsultierte elektronische Datenbank (1	Name der Datenbank und evtl. verwendete	Suchbegrife)
C. ALS W	ESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN		
Kategorie*	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Anga	be der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
X	THE JOURNAL OF GENERAL MICROBIOLO Bd. 133, Nr. 3, März 1987, Seiten 515-525, XP000617605 DAGMAR DENK ET AL.: "L-Cysteine biosynthesis in Escherichia coli Nucleotide sequence and expression Serine Acetyltransferase (cysE) of the wild-type and a Cysteine -exo mutant" in der Anmeldung erwähnt	: on of the gene from	1-6
Υ .	siehe Zusammenfassung siehe Seite 517, Absatz 6 siehe Seite 518, Absatz 1 - Seite Absatz 1; Abbildung 2 siehe Seite 521, Absatz 2 - Seite Absatz 1		7-9
	tere Veröffentlichungen sind der Fortsetzung von Feld C zu sehmen	Siehe Anhang Patentfamilie	
"A" Veröff aber n "E" älteres Anme "L" Veröff schein ander soil oc ausgef "O" Veröff eine B "P" Veröff "P" Veröff	E Kategoren von angegebenen Veröffentlichungen: fentlichung, die den allgemeinen Stand der Techruk definiert, nicht als besonders bedeutsam anzusehen ist. Dohument, das jedoch erst am oder nach dem internationalen eldedatum veröffentlicht worden ist. entlichung, die geeignet ist, einen Prioritätsanspruch zweifelhaft er- ien zu lassen, oder durch die das Veröffentlichungsdatum einer ein im Recherchenbericht genannten Veröffentlichung belegt werden der die aus einem anderen besonderen Grund angegeben ist (wie führt) fentlichung, die sich auf eine mündliche Offenbarung, benutzung, eine Ausstellung oder andere Maßnahmen bezieht eintlichung, die vor dem internationalen Anmeldedatum, aber nach beanspruchten Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist.	kann nicht als auf erfindenscher Täng werden, wenn die Veröffendichung mi Veröffendichungen dieser Kategorie in diese Verbindung für einen Fachmant '& Veröffendichung, die Mitglied derselb	ht worden ist und mit der jur zum Verstündnis des der i oder der ihr zugrundeliegenden utung, die beanspruchte Erfindung ichtung nicht als neu oder auf achtet werden utung; die beanspruchte Erfindung jeit berühend betrachtet it einer oder mehreren anderen h Verbindung gebracht wird und i naheliegend ist en Patentfamilie ist
	Abschlusses der internationalen Recherche 7. Februar 1997	Absendedatum des internationalen Re	cnerenenoenchus
Name und	Postanschrift der Internationale Recherchenbehörde Europaisches Patentamt, P.B. 5818 Patentlaan 2 NL - 2280 HV Rijswijk Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl, Fax: (+31-70) 340-3016	Bevollmächugter Bediensteter Montero Lopez, B	

INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Int tionales Akterizeichen
PLT/EP 96/04613

Categorie*	ng) ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kom	menden Teile	Betr. Anspruch Nr.
/	THE JOURNAL OF GENERAL MICROBIOLOGY,		7-9
	Bd. 133, Nr. 10, Oktober 1987, Seiten 2719-2725, XP000618706 AGNIESZKA E. SIRKO ET AL.: "Identification of the Escherichia colicysM gene encoding O-Acetylserine sulphydrylase B by cloning with Mini-Mu-lac containing a plasmid replicon" in der Anmeldung erwähnt		
	siehe Seite 2719, letzter Absatz siehe Seite 2720, letzter Absatz - Seite 2721, Absatz 1		:
	siehe Seite 2724, Absatz 2		
	,		, , ,
	-		
	•		